

This Page Is Inserted by IFW Operations
and is not a part of the Official Record

BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images may include (but are not limited to):

- BLACK BORDERS
- TEXT CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES
- FADED TEXT
- ILLEGIBLE TEXT
- SKEWED/SLANTED IMAGES
- COLORED PHOTOS
- BLACK OR VERY BLACK AND WHITE DARK PHOTOS
- GRAY SCALE DOCUMENTS

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

As rescanning documents *will not* correct images,
Please do not report the images to the
Image Problem Mailbox.



(51) 国際特許分類6 C12N 9/12	A1	(11) 国際公開番号 WO98/08938
		(43) 国際公開日 1998年3月5日(05.03.98)
(21) 国際出願番号 PCT/JP97/02976	(81) 指定国 AL, AM, AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, CA, CN, CU, CZ, EE, GE, GH, HU, IL, IS, KE, KG, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LV, MD, MG, MK, MN, MW, MX, NO, NZ, PL, RO, RU, SD, SG, SI, SK, SL, TJ, TM, TR, TT, UA, UG, US, UZ, VN, YU, ZW, ARIPO特許 (GH, KE, LS, MW, SD, SZ, UG, ZW), ユーロパ特許 (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), 欧州特許 (AT, BE, CH, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE), OAPI特許 (BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, ML, MR, NE, SN, TD, TG).	
(22) 国際出願日 1997年8月27日(27.08.97)	添付公開書類 国際調査報告書	
(30) 優先権データ 特願平8/226869 1996年8月28日(28.08.96) JP		
(71) 出願人; および (72) 発明者 吉田松年(YOSHIDA, Shonen)[JP/JP] 〒481 愛知県西春日井郡師勝町大字高田寺361 Aichi, (JP)		
(74) 代理人 弁理士 社本一夫, 外(SHAMOTO, Ichio et al.) 〒100 東京都千代田区大手町二丁目2番1号 新大手町ビル206区 湯浅法律特許事務所 Tokyo, (JP)		

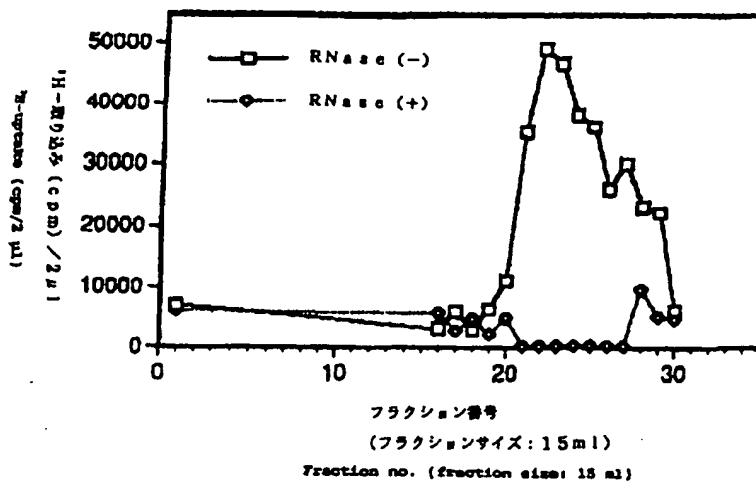
English
Translation
of Japanese
Document
WO98/08938

08/951, 733

(54) Title: PROTEINS HAVING TELOMERASE ACTIVITY

(54) 発明の名称 テロメラーゼ活性を有するタンパク質

S-300HR



(57) Abstract

Proteins having a telomerase activity and being useful in screening telomerase inhibitors, developing diagnostic methods with the use of antibodies, etc. Conjugated proteins including proteins having a telomerase activity which have the following physicochemical properties: function and substrate specificity: catalyzing the elongation of the telomere DNA 3'-OH terminal of chromosomes of eukaryotes; molecular weight: ranging from about 40 to about 120 kD, in particular, about 110, 58 and/or 45kD in some cases, as determined by SDS-PAGE; inactivation: inactivated by treating with RNase; and characteristic: binding to mouse telomerase RNA.

(57) 要約

本発明の目的は、テロメラーゼ阻害剤のスクリーニング、抗体を用いる診断法の開発などに有用な、テロメラーゼ活性を有するタンパク質を提供することである。

本発明により、下記の理化学的性質を有するテロメラーゼ活性を有するタンパク質を含む複合タンパク質：

作用および基質特異性：真核生物の染色体のテロメアDNA 3' OH末端の伸長を触媒する；

分子量：SDS-PAGEで測定して、約40～約120 kD、特には約110 kD、約58 kDおよび／または約45 kD；

不活性化：RNase処理により不活性化される；

性質：マウステロメラーゼRNAと結合する；

が提供される。

PCTに基づいて公開される国際出願のパンフレット第一頁に記載されたPCT加盟国を特定するために使用されるコード（参考情報）

AL	アルバニア	ES	スペイン	LK	スリランカ	SE	スウェーデン
AM	アルメニア	FI	フィンランド	LR	リベリア	SG	シンガポール
AT	オーストリア	FR	フランス	LS	レソト	SI	スロヴェニア
AU	オーストラリア	GA	ガボン	LT	リトアニア	SK	スロヴァキア共和国
AZ	アゼルバイジャン	GB	英国	LU	ルクセンブルグ	SL	シエラレオネ
BA	ボスニア・エルフェゴビナ	GE	グルジア	LV	ラトヴィア	SN	セネガル
BB	バルバドス	GH	ガーナ	MC	モナコ	SZ	スワジランド
BE	ベルギー	GN	ギニア	MD	モルドヴァ共和国	TD	チャード
BF	ブルキナ・ファソ	GW	ギニアビサウ	MG	マダガスカル	TG	トーゴ
BG	ブルガリア	GR	ギリシャ	MK	マケドニア旧ユーゴスラヴィア共和国	TJ	タジキスタン
BJ	ベナン	HU	ハンガリー	ML	マリ	TM	トルクメニスタン
BR	ブラジル	ID	インドネシア	MN	モンゴル	TR	トルコ
BY	ベラルーシ	IE	アイルランド	MR	モーリタニア	TT	トリニダード・トバゴ
CA	カナダ	IL	イスラエル	MW	マラウイ	UA	ウクライナ
CF	中央アフリカ共和国	IS	アイスランド	MX	メキシコ	UG	ウガンダ
CG	コンゴ	IT	イタリア	NE	ニジェール	US	米国
CH	スイス	JP	日本	NL	オランダ	UZ	ウズベキスタン
CI	コート・ジボアール	KE	ケニア	NO	ノルウェー	VN	ヴェトナム
CM	カメルーン	KR	韓国	NZ	ニュージーランド	ZW	ジンバブエ
CN	中国	KP	朝鮮民主主義人民共和国	PL	ポーランド		
CU	キューバ	KR	大韓民国	PT	ポルトガル		
CZ	チェコ共和国	KZ	カザフスタン	RO	ルーマニア		
DE	ドイツ	LC	セントルシア	RU	ロシア連邦		
DK	デンマーク	LI	リヒテンシュタイン	SD	スーダン		
EE	エストニア						

Specification

Proteins Having Telomerase Activity

Technical Field

This invention is related to proteins having telomerase activity. In more detail, this invention is related to proteins having telomerase activity, which were purified from rat-derived tissue cultured cells.

Technical Background

Telomerase is known to catalyze elongation of the telomere end (terminal portion of linear chromosome) and many investigations have been conducted on this subject (Greider & Blackburn, Cell 51, 887-898, 1987; Morine, Cell 59, 521-529, 1989). In eukaryotes, telomerase is known as a type of reverse transcriptase which contains complementary template RNA to the telomere DNA sequence, 5' TTAGGG3', and elongates the single chain of telomere DNA based on the template RNA. At 3' end of linear DNA in eukaryotes, single chain of 5' (TTAGGG)_n3' is protruding and thus this structure functions as primer for the telomerase reaction.

While telomerase activity can not be detected in normal cells except some cells such as hemopoietic stem cells, its strong activity can be detected in most tumor cells. As such, telomerase is thought to be involved with maintenance of infinite proliferation of tumor cells. Since telomerase is selectively detected in tumor cells as mentioned above, it is noteworthy as a target for antitumor agents.

Although enzyme proteins for telomerase have not been purified for a long period of time throughout all organisms, telomerase from tetrahymena has been recently purified and its cDNA has also been cloned (Collins et al, Cell 81, 677-786, 1995).

However, there has been no report of purified protein with telomerase activity from mammals such as rat and human.

Disclosure of Invention

One objective of this invention is to provide new proteins having telomerase activity, in particular proteins having telomerase activity derived from mammals.

Another objective of this invention is to establish a procedure to purify proteins having telomerase activity utilizing TRAP-SPA method, one of the methods to measure telomerase activity.

To achieve the above objectives, this inventor studied conditions in detail to purify proteins

having telomerase activity from rat hepatocytes as starting materials. As a result, this inventor successfully obtained a fraction containing relatively high telomerase activity by combining ammonium sulfate precipitation and purification treatments by certain column chromatographies and completed this invention.

That is, this invention provide conjugated proteins including proteins having telomerase activity with the following physicochemical properties:

function and substrate specificity: catalyzing elongation of telomere DNA 3' -OH terminal of chromosomes of eukaryotes;

molecular weight: ranging approximately 40-120 kD as determined by SDS-PAGE;

inactivation: inactivated by treating with RNase;

characteristic: binding to mouse telomerase RNA.

The molecular weights of above proteins having telomerase activity are approximately 110, 58 and/or 45kD by SDS-PAGE.

Furthermore, in another view, this invention provides proteins having telomerase activity as characterized by the following physicochemical properties:

function and substrate specificity: catalyzing elongation of telomere DNA 3' -OH terminal of chromosomes of eukaryotes;

molecular weight: approximately 110 kD, approximately 58 kD or approximately 45 kD as determined by SDS-PAGE;

inactivation: inactivated by treating with RNase;

characteristic: binding to mouse telomerase RNA.

The proteins having telomerase activity in this invention can be obtained by purifying them, preferably from rat hepatocytes.

In addition, the proteins having telomerase activity can be obtained preferably through ammonium sulfate precipitation of cell extract, a gel-filtration chromatography, a cation-exchange chromatography and a subsequent gel-filtration chromatography.

Inactivation by RNase treatment can be raised as one of characteristics of these proteins having telomerase activity in this invention.

This is because telomerase is riboprotein (complex between protein and RNA) requiring a RNA subunit to express its activity (functions as a template when elongating the telomere sequence).

That is, when telomerase is treated by RNase, its RNA subunit is destroyed. Telomerase then loses the template for elongation of telomere sequence and is inactivated.

Concise Explanation of Figures

Figure 1 depicts ³H-incorporation of fractions obtained by gel-filtration chromatography using a Sephacryl S-300 column.

Figure 2 depicts ^3H -incorporation of fractions obtained by cation-exchange chromatography using HyLoad SP column.

Figure 3 depicts ^3H -incorporation of fractions obtained by gel-filtration chromatography using a Sephacryl S-400 column

The Best Form to Practice the Invention

We will list examples for preparation method of proteins having telomerase activity below.

It is known that telomerase activity can be detected in reproductive organs and tumor cells in human. There is also a report that hepatocytes from rat show high telomerase activities at stationary and growth phases. Accordingly, proteins having telomerase activity in this invention can be prepared from materials (cultured cells and tissues) containing telomerase activity. For example, in an example described later, a preparation was carried out using rat AH7974 cells. Preparation methods for proteins having telomerase activity from materials containing telomerase activity in this invention are not limited to specific methods, but generally include proper combination of a salting out with inorganics (for example, ammonium sulfate, alkali metal sulfate salts, alkali metal halides), precipitation with organic solvents using hydrophilic organic solvents etc. (for example, alcohols such as ethanol or isopropyl alcohol, ketones such as acetone), adsorption and release methods using ion-exchange resins and a variety of column chromatographies, gel filtration, ultrafiltration and protein precipitating agents (for example, nucleic acids, tannin etc.).

Moreover, proteins having telomerase activity thus obtained can be further purified by isoelectric precipitation, dialysis, electric dialysis and electrophoresis.

For example, extract of rat hepatocytes is salted out with 40-60% ammonium sulfate. The precipitate is dissolved in buffer, filtered and fractionated by gel filtration (Sephacryl S-300 column). The active fraction is fractionated by cation-exchange chromatography (HyLoad SP column etc.). The active fraction is salted out with 60% ammonium sulfate. The precipitate is dissolved into buffer, filtered and further purified by gel filtration chromatography (Sephacryl S-400 column etc.). After collecting the active fraction, 8% SDS-PAGE analysis demonstrates three bands corresponding approximately to 110, 58 and 45 kD.

In addition, proteins having telomerase activity in this invention is characterized by its binding to mouse telomerase RNA. This binding can be measured by adding labeled mouse telomerase RNA to gel containing proteins having telomerase activity and performing autoradiography after a specified period of time as described in the following example.

There have been several reports regarding an assay method for telomerase activity, which is a key procedure for purification of telomerase. For example, with regards to telomerase activity detection for tetrahymena, there has been a report on telomerase detection dealing with

elongation of single primer. However, this has had problems with sensitivity, time required for detection, quantitiveness and amount of samples it can handle. To solve these problems, a method called TRAP (telomeric repeat amplification protocol), which is based on polymerase chain reaction, has been developed (Kim et al., Science 206, 2011-2015, 1994; Piatyszek et al., Meth Cell Sci 17, 1-15, 1995), and sensitivity and time required for detection have been improved.

However, the TRAP method still requires analysis of ^{32}P -labeled reaction products or fluorescence-labeled reaction products by polyacrylamide gel-electrophoresis or HPLC. This creates issues related to the sample size, handling of ^{32}P , time requirement for the procedures and delay required for quantitative determination of band visibility.

To solve the above problems, a method called TRAP-SPA, as a rapid and sensitive method to detect and quantitate telomerase activity, has been recently reported (Application Number 1996, 17830).

This invention provides new proteins having telomerase activity, does not limit telomerase assay methods, and any methods mentioned above can be used. In the following examples, the TRAP-SPA method, which is the most desirable as it is rapid and sensitive, is utilized.

Examples

Example 1: Preparation of CHAPS Extract

AH7974 cells (volume: 40-50 ml, equivalent to those obtained from six rats) were rinsed twice by suspending them in chilled phosphate buffer and centrifuging them. These cells were then rinsed with rinsing buffer (10 mM Hepes pH 7.5; 1.5 mM MgCl_2 ; 10 mM KCl; 1 mM DTT), centrifuged and suspended into 10 ml cell extract buffer (10 mM Tris-HCl pH 7.5; 1 mM MgCl_2 ; 1 mM EGTA; 1 mM PMSF; 5 mM 2-mercaptoethanol; 0.5% CHAPS; 10% glycerol). The suspension was kept on ice for 30 min and centrifuged at 15,000 rpm for 30 min to obtain the supernatant. This fraction had 30 mg protein/ml x 30 ml. This cell extract was used for the following purification.

Example 2: Ammonium Sulfate Precipitation

To the cell extract obtained at Example 1, 1 M Tris-HCl pH 8.3 was added at the ratio of 1/30, and 40-60% ammonium sulfate fraction was collected. This fraction was dissolved into 5-10 ml buffer D containing 20% glycerol (20 mM Tris-HCl pH 7.5; 1 mM EDTA; 1 mM sodium bisulfate; 0.01% NP-40; 10% glycerol; 1 mM benzamidine) and filtered (0.45 μm). The solution thus obtained had 42.78 mg protein/ml x 7 ml.

Example 3: Sephacryl S-300 Gel Filtration Column Chromatography

The ammonium sulfate fraction obtained in Example 2 was fractionated by a 45 mm x 50 cm Sephacryl S-300 (Pharmacia) column, which was equilibrated with buffer D (described in Example 2). The fractions obtained were analyzed by TRAP-SPA method as follows: to detect ^3H incorporation which is specific to telomerase activity, the TRAP-SPA method was performed on both RNase (RNase +) treated and untreated (RNase -) samples from each fraction. The RNase treatment was carried out by adding 1 μl RNase (10 mg/ml) to a 20 μl sample and incubating it for 10 min at 30°C.

(TRAP-SPA method)

TS primer (sequence number 1) and CX primer (sequence number 2) were synthesized using a DNA synthesizer (ABI). Biotinyl-CX and -TS primers were synthesized by coupling biotinLCbiotin-ONTMphosphoramidite (Clontech) to 5' terminal of oligonucleotides. Primers were purified using CPC column (ABI) (based on their instruction), lyophilized, treated with DEPC (diethylpyrocarbonate) and suspended into water.

BiotinylCX primers (0.01-0.1 μg) (Biot-CX) were trapped in the presence of wax in a Hot-Start tube (GIBCO-BRL).

The eluate fractions (20 μl) (RNase treated or untreated) were incubated with 20 mM Tris-HCl pH 8.3, 1.5 mM MgCl_2 , 63 mM KCl, 0.005% Tween 20, 1 mM EGTA, 50 μM dATP and dCTP, 2 μM dTTP, 50 μM dGTP, 2 μCi [$\text{Me-}^3\text{H}$]TTP (Amersham, 114 Ci/mmol), 0.1 μg BSA/ml, 2 U Taq polymerase and 0.1 μg or appropriate amount of TS primer in the final mixture volume of 50 μl on wax barrier at room temperature for 30 min.

To amplify the synthesized telomere oligonucleotides, the mixture was heated at 90°C for 90 sec, at 94°C for 30 sec, at 50°C for 30 sec and 72°C for 45 sec for one cycle. PCR was carried out for 31 cycles.

Reaction products (40 μl) were transferred to 96 wellplate (Wallac), 50 μl fluoromicrosphere (in 0.56 M EDTA, 1:4 solution) precoated with streptoavidin was added and incubated for 10 min at 37°C to let biotinylated ^3H -labeled reaction product to bind to streptoavidin beads.

The plate was counted by MicroBeta Scintillation Counter (Wallac).

The relationship between each fraction and ^3H -incorporation is depicted in Figure 1.

The fractions containing telomerase activity (elution volume was 315-375 ml: fraction numbers in Figure 1 were 21-25) were collected. This fraction showed 1.3 mg protein/ml x 75 ml.

Example 4: Cation Exchange Chromatography by HyLoad SP Column

The active gel filtration fraction (75 ml) obtained in Example 3 was applied to HiLoad SP column (Pharmacia: 16 mm x 10 cm) which was equilibrated with buffer D and a KCl gradient (0.0-1.0 M) was instituted. Each fraction was analyzed by TRAP-SPA method as described in Example 3. Figure 2 depicts ^3H -incorporation of each fraction.

The fraction with telomerase activity (27.5 ml, fraction numbers 43-47 in Figure 2), which was eluted with 0.1-0.3 M KCl, was collected.

Proteins in this fraction were precipitated with ammonium sulfate (60% saturation) and dissolved into 4 ml buffer D containing 20% glycerol. The protein concentration at this point was 1.0 mg/ml. This sample was filtered (0.45 μ).

Example 5: Gel Filtration Chromatography by Sephacryl S-400

The material purified by a HiLoad² column in Example 4 was further fractionated by applying it to a 15 mm x 75 cm Sephacryl S-400 column (Pharmacia), which was equilibrated with buffer D with 50 mM KCl. Each fraction was analyzed by the TRAP-SPA method as described in Example 3. Figure 3 depicts the relationship between each fraction and ³H-incorporation. The fraction containing telomerase activity (fraction number 22 in Figure 3: 3 ml) was collected. The protein concentration of this fraction was 0.289 mg/ml.

Example 6: Analysis by SDS-PAGE

The fraction containing telomerase activity in Example 5 (fraction number 22 in Figure 3) was analyzed by SDS-PAGE using 8-10% gel concentration.

As a result, multiple bands were detected between approximately 40 kD and approximately 120 kD, particularly detecting strong bands at approximately 110, 58 and 45 kD.

Example 7: Binding of Telomerase RNA to a Subunit of Proteins Having Telomerase Activity

(1) Cloning of Mouse Telomerase RNA

Mouse telomerase RNA gene was amplified by RT-PCR method using mouse liver total RNA (Clontech, catalog #64042-1) as a source, and subcloning was performed at SmaI site of pGEM-3Zf (-) vector (pGEM3Zf/mTR). The utilized 5' and 3' primers are as follows:

5' -GGG GTA TTT AAG GTC GAG GGC GGC-3'

5' -TTG TGA GAA CCG AGT TCC GGG TGC-3'

(sequence numbers 3 and 4).

(2) Preparation of Mouse Telomerase RNA

³²P-labeled telomerase RNA was prepared according to instruction using pGEM3Zf/mTR (as sense chain is synthesized by T7RNA polymerase, the vector in which telomerase RNA gene is inserted) which was cleaved by BamHI as template and Riboprobe Combination System-Sp6/T7 (Promega) (synthesized telomerase RNA include GGG CGA AUU CGA GCU CGG UAG CCG and AGG GGA UC at the 5' and 3' terminals, respectively, which were derived from vector sequence).

(3) Binding of Telomerase RNA to Bands Separated by SDS-PAGE Was Analyzed Based on the

Method of Collins et al. (Cell 81, 677-686).

The fraction with high telomerase activity (fraction number 22 in Figure 3) was fractionated by SDS-PAGE as described in Example 6. To achieve recoiling of proteins, SDS gel was rinsed with 50% methanol solution for 15 min and with 10% ethanol for 4 h with shaking. In addition, after the gel was equilibrated with 50 mM Tris-acetate pH 8.0, 10 mM MgCl₂, 10% glycerol, ³²P-labeled telomerase RNA was added with Yeast RNA (Sigma). After overnight incubation, the gel was rinsed, and autoradiography was carried out.

As a result, multiple bands were detected between approximately 40 kD and approximately 120 kD, particularly detecting strong bands at approximately 110, 58 and 45 kD.

Potential Industrial Field of Application

Proteins having telomerase activity in this invention are new proteins.

Proteins having telomerase activity in this invention are useful in screening telomerase inhibitors and developing diagnostic methods with the use of antibodies.

Sequence Table

Sequence Number: 1

Sequence Length: 18

Sequence Pattern: nucleic acid

Number of Chains: single chain

Topology: linear

Type of Sequence: other nucleic acid (synthetic DNA)

Characteristics of Sequence:

Other information: TS primer

Sequence:

AATCCGTCGA GCAGAGTT

Sequence Number: 2

Sequence Length: 24

Sequence Pattern: nucleic acid

Number of Chains: single chain

Topology: linear

Type of Sequence: other nucleic acid (synthetic DNA)

Characteristics of Sequence:

Other information: CX primer

Sequence:

CCCTTACCCT TACCCTTACC CTAA

Sequence Number: 3

Sequence Length: 24

Sequence Pattern: nucleic acid

Number of Chains: single chain

Topology: linear

Type of Sequence: other nucleic acid (synthetic DNA)

Sequence:

GGGGTATTTA AGGTCGAGGG CGGC

Sequence Number: 4

Sequence Length: 24

Sequence Pattern: nucleic acid

Number of Chains: single chain

Topology: linear

Type of Sequence: other nucleic acid (synthetic DNA)

Sequence:

TTGTGAGAAC CGAGTTCCGG GTGC

Scope of Claims

1. Conjugated proteins which include proteins having telomerase activity with following physicochemical properties:
function and substrate specificity: catalyzing elongation of telomere DNA 3' -OH terminal of chromosomes of eukaryotes;
molecular weight: ranging approximately 40-120 kD as determined by SOS-PAGE;
inactivation: inactivated by treating with RNase;
characteristic: binding to mouse telomerase RNA.
2. Conjugated proteins within the first item of scope of claims with the characteristics that the molecular weights determined by SDS-PAGE of proteins having telomerase activity are approximately 110, 58 and 45 kD.
3. Proteins having telomerase activity with characteristics of the following properties:
function and substrate specificity: catalyzing elongation of telomere DNA 3' -OH terminal of chromosomes of eukaryotes;

molecular weight: approximately 110, 58 and 45 kD determined by SDS-PAGE;

inactivation: inactivated by treating with RNase;

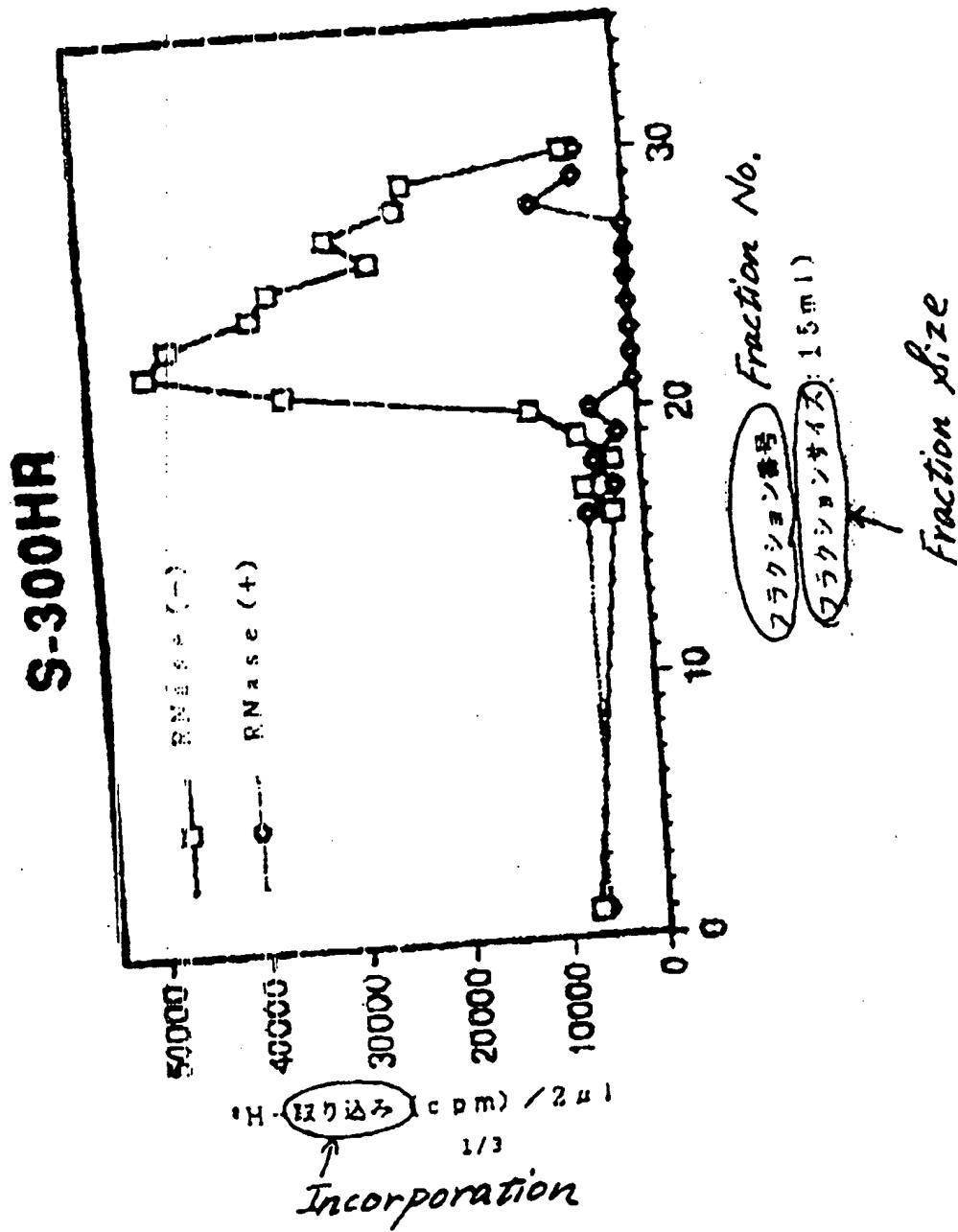
characteristic: binding to mouse telomerase RNA.

4. Proteins described in any of claims 1-3 with characteristics of being derived from rat hepatocytes.

5. Proteins described in any of the claims 1-4 with characteristics that these proteins can be purified from cell extract by ammonium sulfate precipitation, gel filtration chromatography, cation-exchange chromatography, and gel filtration chromatography.

Fig. 1

図 1



WU 987089.18

P47(JJP97A)2976

Fig. 2

[2] 2

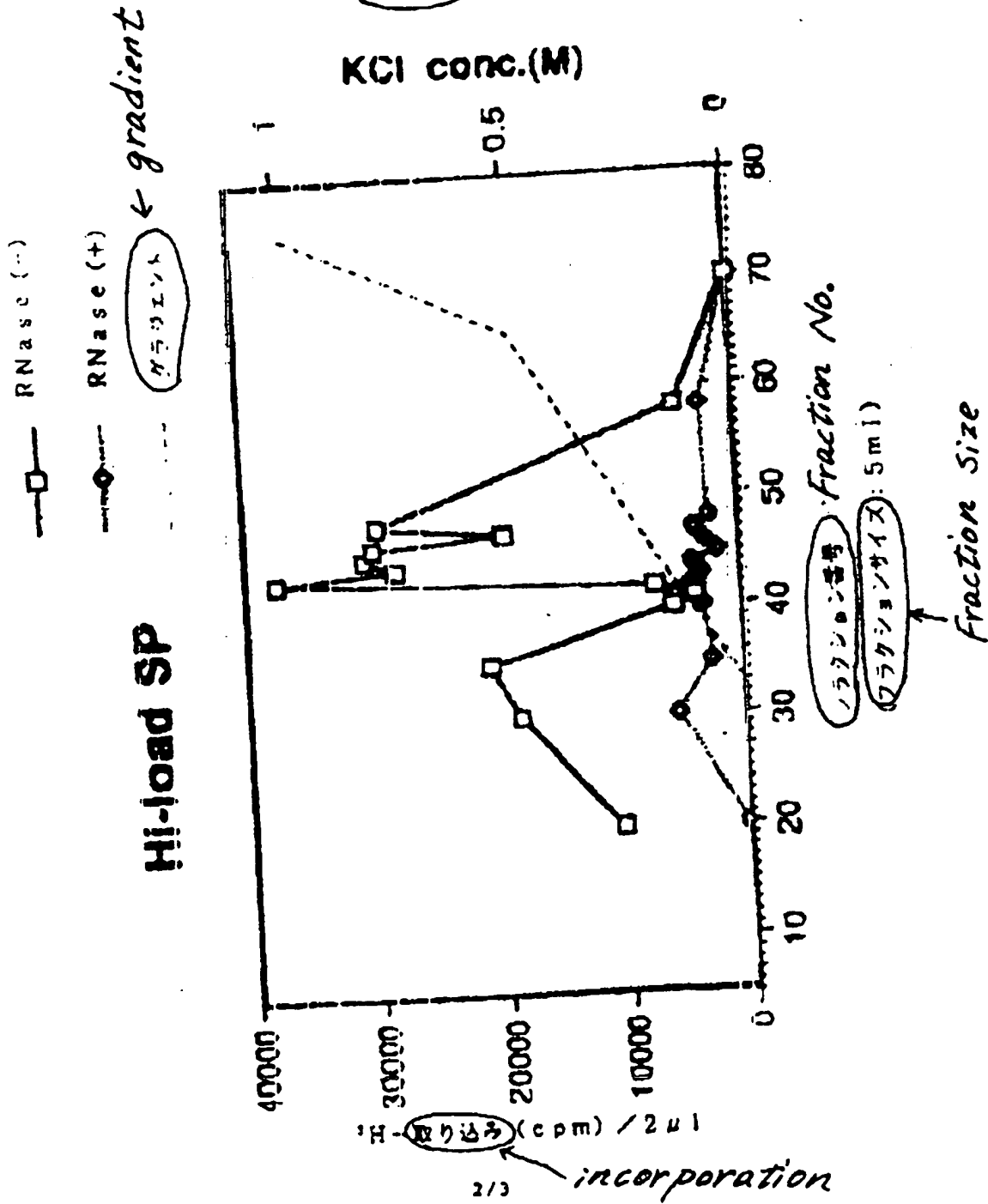


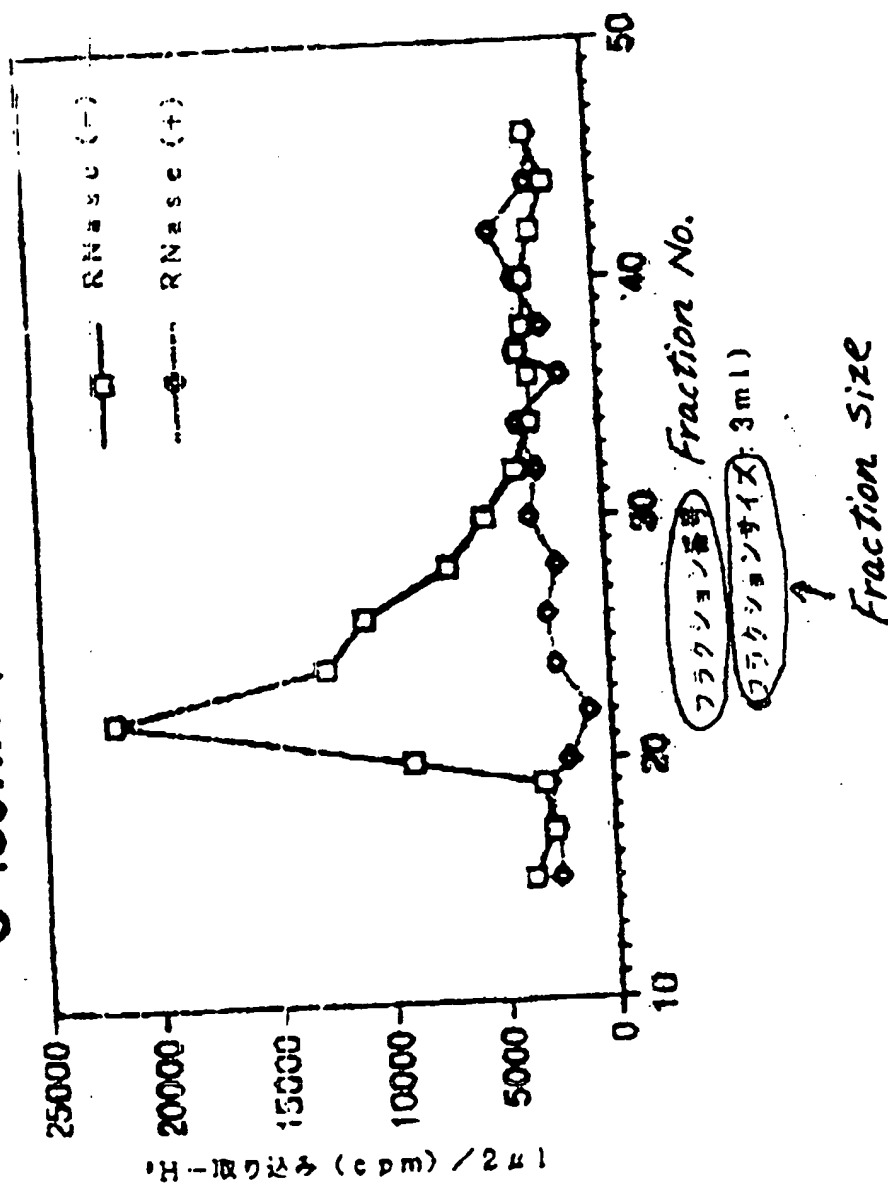
Fig. 3

3

active fractions

↓
活性画分

S-400HR (Hioad SP)

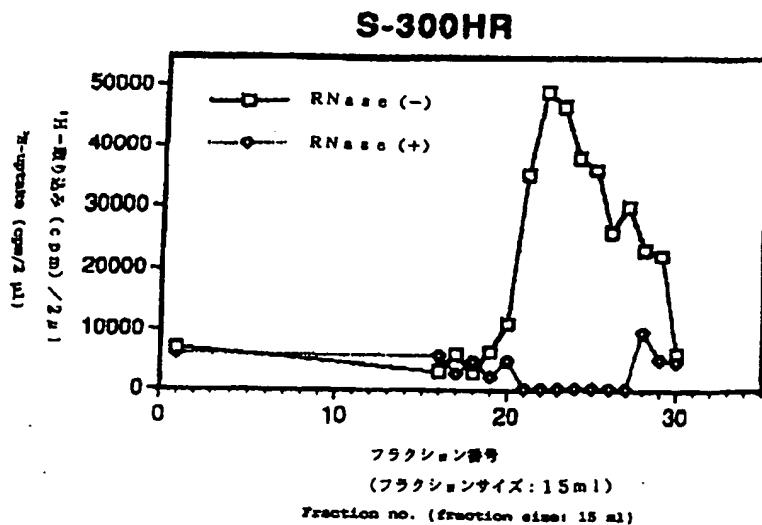




(51) 国際特許分類6 C12N 9/12	A1	(11) 国際公開番号 WO98/08938
		(43) 国際公開日 1998年3月5日(05.03.98)
(21) 国際出願番号 PCT/JP97/02976		(81) 指定国 AL, AM, AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, CA, CN, CU, CZ, EE, GE, GH, HU, IL, IS, KE, KG, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LV, MD, MG, MK, MN, MW, MX, NO, NZ, PL, RO, RU, SD, SG, SI, SK, SL, TJ, TM, TR, TT, UA, UG, US, UZ, VN, YU, ZW, ARIPO特許 (GH, KE, LS, MW, SD, SZ, UG, ZW), ユーロパ特許 (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), 欧州特許 (AT, BE, CH, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE), OAPI特許 (BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, ML, MR, NE, SN, TD, TG).
(22) 国際出願日 1997年8月27日(27.08.97)		添付公開書類 国際調査報告書
(30) 優先権データ 特願平8/226869 1996年8月28日(28.08.96) JP		
(71) 出願人; および (72) 発明者 吉田松年(YOSHIDA, Shonen)[JP/JP] 〒481 愛知県西春日井郡師勝町大字高田寺361 Aichi, (JP)		
(74) 代理人 弁理士 社本一夫, 外(SHAMOTO, Ichio et al.) 〒100 東京都千代田区大手町二丁目2番1号 新大手町ビル206区 湯浅法律特許事務所 Tokyo, (JP)		

(54)Title: PROTEINS HAVING TELOMERASE ACTIVITY

(54)発明の名称 テロメラーゼ活性を有するタンパク質



(57) Abstract

Proteins having a telomerase activity and being useful in screening telomerase inhibitors, developing diagnostic methods with the use of antibodies, etc. Conjugated proteins including proteins having a telomerase activity which have the following physicochemical properties: function and substrate specificity: catalyzing the elongation of the telomere DNA 3'-OH terminal of chromosomes of eukaryotes; molecular weight: ranging from about 40 to about 120 kD, in particular, about 110, 58 and/or 45kD in some cases, as determined by SDS-PAGE; inactivation: inactivated by treating with RNase; and characteristic: binding to mouse telomerase RNA.

(57) 要約

本発明の目的は、テロメラーゼ阻害剤のスクリーニング、抗体を用いる診断法の開発などに有用な、テロメラーゼ活性を有するタンパク質を提供することである。

本発明により、下記の理化学的性質を有するテロメラーゼ活性を有するタンパク質を含む複合タンパク質：

作用および基質特異性：真核生物の染色体のテロメアDNA 3' OH末端の伸長を触媒する；

分子量：SDS-PAGEで測定して、約40～約120 kD、特には約110 kD、約58 kDおよび／または約45 kD；

不活性化：RNase処理により不活性化される；

性質：マウステロメラーゼRNAと結合する；

が提供される。

PCTに基づいて公開される国際出口のパンフレット第一頁に記されたPCT加盟国を特定するために使用されるコード（◎号付）

AL	アルバニア	ES	スペイン	LK	スリランカ	SE	スウェーデン
AM	アルメニア	FI	フィンランド	LR	リベリア	SG	シンガポール
AT	オーストリア	FR	フランス	LS	レソト	SI	スロヴェニア
AU	オーストラリア	CA	カナダ	LT	リトアニア	SK	スロヴァキア◎
AZ	アゼルバイジャン	GB	英国	LU	ルクセンブルグ	SL	シエラレオネ
BA	ボスニア・ヘルツェゴビナ	GE	グルジア	LV	ラトヴィア	SN	セネガル
BB	バルバドス	GH	ガーナ	MC	モナコ	SZ	スワジランド
BE	ベルギー	GM	ガンビア	MD	モルドヴァ◎	TD	チャド
BF	ブルキナ・ファソ	GN	ギニア	MG	マダガスカル	TG	トーゴ
BG	ブルガリア	CW	ギニアビサウ	MK	マケドニア旧ユーゴスラヴィア◎	TJ	タジキスタン
BJ	ベナン	GR	ギリシャ			TM	トルクメニスタン
BR	ブラジル	HU	ハンガリー	ML	マリ	TR	トルコ
BV	ベラルーシ	ID	インドネシア	MN	モンゴル	TT	トリニダード・トバゴ
CA	カナダ	IE	アイルランド	MR	モーリタニア	UA	ウクライナ
CF	中央アフリカ◎	IL	イスラエル	MW	マラウイ	UG	ウガンダ
CC	ココス	IS	アイスランド	MX	メキシコ	US	米国◎
CH	スイス	IT	イタリア	NE	ニジェール	UZ	ウズベキスタン
CI	コート・ジボアール	JP	日本	NL	オランダ	VN	ヴェトナム
CM	カメルーン	KE	ケニア	NO	ノルウェー	YU	ユーゴスラビア
CN	中国	KZ	カザフスタン	NZ	ニュージーランド	ZW	ジンバブエ
CU	キューバ	KR	韓国◎	PL	ポーランド		
CZ	チェコ◎	KW	クウェート	PT	ポルトガル		
DE	ドイツ	KZ	カザフスタン	RO	ルーマニア		
DK	デンマーク	LC	セントルシア	RU	ロシア◎		
EE	エストニア	LI	リヒテンシュタイン	SD	スーダン		

明 細 書

テロメラーゼ活性を有するタンパク質

技術分野

本発明は、テロメラーゼ活性を有するタンパク質に関する。さらに詳細には、
5 本発明は、ラット由来の培養細胞から精製されたテロメラーゼ活性を有するタン
パク質に関する。

背景技術

テロメラーゼは、テロメア末端（直鎖状染色体の末端部分）の伸長を触媒する
10 酵素であることが知られており、数多くの研究がなされている（Greider C. W. a
nd Blackburn E. H., (1987) Cell, 51, 887-898; Morine G. B. (1989) Cell, 59,
521-529）。テロメラーゼは、真核細胞の場合、テロメアDNA配列の5' T T
A G G G 3' に相補的な鋳型RNAを含む酵素で、鋳型RNAをもとにしてテロ
メアDNAの一本鎖を延長する一種の逆転写酵素として知られる酵素であり、真
15 核細胞の直鎖状DNAの3' 末端は、5' (T T A G G G) n 3' の一本鎖がと
びだした状態になっており、これがテロメラーゼ反応のプライマーになる。

テロメラーゼの活性は、造血幹細胞など一部の細胞を除き、正常細胞では検出
されない一方、癌組織の大部分で強いテロメラーゼ活性が検出できることから、
テロメラーゼは癌細胞の無限増殖の維持に関わっていると考えられる。

20 以上のようにテロメラーゼ活性は癌細胞に選択的に検出されることから、制癌
剤のターゲットとして大いに注目する価値がある。

テロメラーゼ酵素タンパク質については、全生物を通じて長い間精製されてい
なかったが、最近テトラヒメナのテロメラーゼで精製され、そのcDNAもクロ
ーニングされた（K. Collins et al., Cell, Vol. 81, p. 677-686 (1995)）。

25 しかし、ラットあるいはヒトなどのような哺乳動物から精製単離されたテロメ
ラーゼ活性を有するタンパク質については、現在の所未だ報告されていない。

発明の開示

本発明の目的の一つは、テロメラーゼ活性を有する新規なタンパク質、特に哺乳動物由来のテロメラーゼ活性を有するタンパク質を提供することである。

- 5 本発明の別の目的は、テロメラーゼ活性の測定方法の一つであるTRAP-S
PA法を使用して、テロメラーゼ活性を有するタンパク質を単離精製する方法を
確立することである。

- 10 本発明者は、上記課題を解決するために、原材料としてのラット由来肝細胞からテロメラーゼ活性を有するタンパク質を精製するための精製条件を鋭意検討した。その結果、本発明者は、硫酸アンモニウム沈殿と特定のカラムクロマトグラ
フィー精製処理の組み合わせとを行うことにより、比較的高いテロメラーゼ活性
を有する画分を得ることに成功し、本発明を完成した。

即ち、本発明は、下記の理化学的性質を有するテロメラーゼ活性を有するタン
パク質を含む複合タンパク質：

- 15 作用および基質特異性：真核生物の染色体のテロメアDNA 3' OH末端の伸長
を触媒する；

分子量：SDS-PAGEで測定して、約40～約120 kD；

不活性化：RNase処理により不活性化される；

性質：マウステロメラーゼRNAと結合する；

を提供する。

- 20 上記のテロメラーゼ活性を有するタンパク質の分子量は、特に、SDS-P
AGEで測定して、約110 kD、約58 kDおよび/または約45 kDである。

さらに別の側面においては、本発明は、下記の理化学的性質を有することを特
徴とする、テロメラーゼ活性を有するタンパク質：

- 25 作用および基質特異性：真核生物の染色体のテロメアDNA 3' OH末端の伸長
を触媒する；

分子量：SDS-PAGEで測定して、約110 kD、約58 kDまたは約45
kD；

不活性化：RNase処理により不活性化される；

性質：マウステロメラーゼRNAと結合する；

を提供する。

本発明によるテロメラーゼ活性を有するタンパク質は、好ましくは、ラット肝細胞から精製することにより得ることができる。

- 5 また、本発明によるテロメラーゼ活性を有するタンパク質は、好ましくは、細胞抽出液を、硫酸アンモニウム沈殿、ゲル濾過クロマトグラフィー、陽イオン交換クロマトグラフィー、次いでゲル濾過クロマトグラフィーに付して精製することにより得ることができる。

本発明のテロメラーゼ活性を有するタンパク質の性質の一つとして、RNase処理により不活性化されることが挙げられる。

- 10 これは、テロメラーゼはリボタンパク質（タンパク質とRNAの複合体）であり、その活性の発現にはRNAサブユニット（テロメア配列を伸長する際の鋳型としての役割を担う）が必須であることに起因する。すなわち、テロメラーゼは、RNaseで処理されるとそのRNAサブユニットが分解されることによりテロメア配列伸長の際の鋳型を失い、不活性化されるのである。

15

図面の簡単な説明

図1は、Sephacryl S-300 カラムを用いたゲル濾過クロマトグラフィーにより分画された各画分における³H-取り込み量を示すグラフである。

- 20 図2は、HyLoad SP カラムを用いた陽イオン交換クロマトグラフィーにより分画された各画分における³H-取り込み量を示すグラフである。

図3は、Sephacryl S-400カラムを用いたゲル濾過クロマトグラフィーにより分画された各画分における³H-取り込み量を示すグラフである。

発明を実施するための最良の形態

- 25 以下に、本発明のテロメラーゼ活性を有するタンパク質の調製方法の例を記載する。

テロメラーゼは、ヒト組織の場合、生殖巣および癌細胞で活性が見られることが知られており、また、生体ラット肝細胞において静止期および増殖期ともに高いテロメラーゼ活性が存在するとの報告もある。従って、本発明のテロメラーゼ

活性を有するタンパク質は、このようなテロメラーゼ活性を有する材料（培養細胞または組織など）から調製することが可能である。例えば、後に記載する実施例においては、本発明の一例を示すものとして、ラットのAH7974細胞から調製している。

5 上記のようなテロメラーゼ活性を有する材料から本発明のテロメラーゼ活性を有するタンパク質の調製方法は、特定の方法に限定されるわけではないが、一般的には、無機塩類（例えば、硫酸アンモニウム、硫酸アルカリ金属、ハロゲン化アルカリ金属など）による塩析法、親水性有機溶媒（例えば、エタノールまたはイソプロピルアルコールなどのアルコール類、アセトンなどのケトン類）などによる溶媒沈殿法、イオン交換樹脂および各種カラムクロマトグラフィーによる吸脱着法、ゲル濾過法、限外濾過法、タンパク質沈殿剤（例えば、核酸、タンニンなど）の使用などを適宜組み合わせることを含む。

さらにこのようにして得たテロメラーゼ活性を有するタンパク質は、等電点沈殿法、透析法、電気透析法、電気泳動法などによりさらに精製することができる。

15 例えば、ラット肝細胞抽出液を、40～60%飽和硫酸アンモニウムで塩析し、その沈殿を緩衝液に溶解し、フィルター濾過後、ゲル濾過クロマトグラフィー（Sephacryl S-300カラムなど）により分画する。その活性画分を、陽イオン交換クロマトグラフィー（HyLoad SPカラムなど）により分画する。その活性画分を、60%飽和硫酸アンモニウムで塩析し、その沈殿を緩衝液に溶解し、フィルター濾過した後、ゲル濾過クロマトグラフィー（Sephacryl S-400カラムなど）
20 でさらに分画する。活性画分を分取し、8% SDS-PAGEで分析すると、各々 約110 kD、約58 kDおよび約45 kDに対応する3本のバンドが示される。

さらに、本発明のテロメラーゼ活性を有するタンパク質は、マウステロメラーゼRNAと結合することを特徴の一つとしている。この結合は、以下の実施例に記載するように、標識したマウステロメラーゼRNAを、テロメラーゼ活性を有するタンパク質を含むゲルに加え、一定時間放置した後、オートラジオグラフィーを行うことにより測定することができる。

テロメラーゼの精製単離の上で鍵となる重要な操作であるテロメラーゼ活性の

測定方法としては、これまでにいくつか報告されている。例えば、テトラヒメナ
におけるテロメラーゼ活性の検出に関するものとして、単一のプライマー伸長アッ
セイ系によりテロメラーゼを検出するものが報告されている。しかしながら、こ
の方法は、感度、検出に要する時間、定量的性、そして大量のサンプル処理に問題
5 があった。これらの問題を解決するために、TRAP (telomeric repeat ampli
fication protocol) と呼ばれるポリメラーゼ連鎖反応に基づく測定方法が開発
され (Kim N.W. et al., (1994) Science, 206, 2011-2015; Piatyszek M.A. et
al., (1995) Meth. Cell Sci; 17, 1-15)、感度および検出時間の問題が改善
された。

10 しかしながら、このTRAP法は、ポリアクリルアミドゲル電気泳動やHPLC
などによる³²P-標識反応産物や蛍光標識反応産物の分析を依然として必要と
しているため、測定できるサンプル数に制限があり、³²Pの取り扱いの問題、操
作に長時間を要すること、検出されたバンドの強度の定量的性の必要による結果の遅
延などという問題を有していた。

15 上記のような問題を解決するために、より最近になって、迅速かつ高感度にテ
ロメラーゼ活性を検出、定量的するための方法として、TRAP-SPA法と呼ば
れる方法が報告されている (特願平8-17830)。

本発明は、テロメラーゼ活性を有する新規なタンパク質を提供するものであり、
その精製単離工程におけるテロメラーゼ活性の測定方法は特に限定されるわけで
20 はなく、上記した何れの方法でも用いることができる。なお、以下の実施例では、
迅速かつ高感度にテロメラーゼ活性を測定できるという点で最も好ましい方法で
あるTRAP-SPA法を使用している。

以下の実施例により本発明をさらに具体的に説明するが、本発明は実施例によっ
て限定されるものではない。

25

実施例

実施例1: CHAPS抽出物の調製

ラット6匹分のAH7974細胞 (容積: 40~50 mL) を氷冷したリン酸
緩衝液に懸濁、遠心し、細胞を2度洗った。続いて、細胞を氷冷した洗浄緩衝液

(10mMのHepes (pH 7.5) ; 1.5mMのMgCl₂ ; 10mMのKCl ; 1mMのDTT) で洗った後、遠心し、さらに沈殿を10mLのCHAPS細胞抽出緩衝液 (10mMのTris-HCl (pH 7.5) ; 1mMのMgCl₂ ; 1mMのEGTA ; 0.1mMのPMSF ; 5mMの2-メルカプトエタノール ; 0.5%のCHAPS ; 10%のグリセロール) に懸濁した。氷上に30分間放置した後、15,000rpmで30分間遠心して上清画分を得た。この画分はタンパク質濃度30mg/ml × 30mlを有していた。この細胞抽出液を以下の精製に用いた。

10 実施例2 : 硫酸アンモニウム沈殿

実施例1で得られた細胞抽出液に対して30分の1体積の1MのTris-HCl (pH 8.3) を加えた後、40~60%飽和硫酸アンモニウム画分を分取した。続いて、この画分を20%グリセロールを含む緩衝液D (20mMのTris-HCl (pH 7.5) ; 1mMのEDTA ; 1mMのNa-bisulfate) ; 0.01%のNP-40 ; 10%のグリセロール ; 1mMのベンズアミジン) 5~10mLに溶解し、これをフィルター濾過 (0.45 μm) した。得られた溶液のタンパク質濃度は42.78mg/ml × 7mlであった。

実施例3 : Sephacryl S-300 カラムによるゲル濾過クロマトグラフィー

20 実施例2で得られた硫酸アンモニウム画分を上記した緩衝液Dで平衡化した45mm × 50cmのSephacryl S-300 (Pharmacia) カラムで分画した。得られた画分を以下の手順でTRAP-SPA法で解析した。TRAP-SPA法は、テロメラーゼ活性に特異的な³H取り込みを検出するために、各画分についてRNaseで処理したものと (RNase (+)) と未処理のもの (RNase (-)) の両方について実施した。なお、RNase処理は、各画分のサンプル20 μlに対し、1 μlのRNase (10mg/ml) を加え、30℃で10分間インキュベートすることによって行った。

(TRAP-SPA法)

TSプライマー (配列番号1) 及びCXプライマー (配列番号2) を、ABI

社のDNA合成機を用いて合成した。CX及びTSプライマーをビオチン化したものについては、オリゴヌクレオチドの5'末端にビオチンLCビオチン-ONTMホスホルアミダイト (Clontech) をカップリングさせることにより合成した。ABI OPCカラムを用いてプライマーを精製し（精製は製造業者の使用説明書に基づいて行った）、凍結乾燥し、DEPC（ジエチルピオロカーボネート）で処理した水中に再懸濁させた。

0.01~0.1 μ gのビオチン化CXプライマー (Biot-CX) をHot-Start チューブ (GIBCO-BRL) のワックス層下にトラップさせた。

次に、20 μ lの溶離液画分 (RNase処理したもの又は未処理のもの) を、
20mMのTris-HCl (pH 8.3)、1.5mMのMgCl₂、63mMのKCl、0.005%のTween 20、1mMのEGTA、各々50 μ MのdATP及びdCTP、2 μ MのdTTP、50 μ MのdGTP、2 μ Ciの [Me-³H] TTP (Amersham, 114 Ci/mmol)、0.1 μ g/ μ lのBSA、2UのTaqポリメラーゼ、並びに、0.1 μ g又は所定量のTSプライマーを含む50 μ lの最終反応混合物中のワックスバリア上で、室温で30分間インキュベートした。

次に、合成されたテロメアオリゴヌクレオチドを増幅するため、混合物を90℃で90秒加熱し、次いで94℃で30秒、50℃で30秒及び72℃で45秒を1サイクルとして、これを31サイクルでポリメラーゼ連鎖反応を行った。

反応産物 (40 μ l) を96ウェルプレート (Wallac) に移し、50 μ lのストレプトアビジン被覆の微小粒子フルオロマイクロスフィア (0.56MのEDTA中、1:4の溶液) を加え、37℃で10分間インキュベートし、ビオチニル化した³H標識反応産物をストレプトアビジンビーズに結合させた。

プレートは、MicroBetaシンチレーションカウンター (Wallac) 上でカウントした。

各画分と³H-取り込み量との関係を図1に示す。

テロメラーゼ活性を含む画分 (溶出体積は315~375 mL; 図1中のフラクション番号21~25) を分取した。この画分のタンパク質濃度は1.3 mg/ml \times 75 mlであった。

実施例4 : HylLoad SPカラムによる陽イオン交換クロマトグラフィー

実施例3で得たゲル濾過活性画分75mlを緩衝液Dで平衡化したHiLoad SP
カラム (Pharmacia : 16mm×10cm) にかけて、0.0~1.0MのKCl
でグラジエント溶出した。それぞれの画分を実施例3と同様にしてTRAP-SPA
5 PA法により解析した。各画分と³H-取り込み量との関係を図2に示す。

テロメラーゼ活性が認められる約0.1~0.3MのKClにより溶出される
画分 (図2中のフラクション番号43~47) 27.5mLを分取した。

この画分に含まれるタンパク質を硫酸アンモニウム沈殿 (60%飽和) に付し
た。続いて、沈殿を4mLの20%グリセロールを含む緩衝液Dに溶解した。こ
10 の時点でのタンパク質濃度は1.0mg/mlであった。次いで、この試料をフ
ィルター濾過 (0.45μ) した。

実施例5 : Sephacryl S-400 カラムによるゲル濾過クロマトグラフィー

実施例4で得たHiLoadカラム精製標品を緩衝液D+50mMのKClで平衡化
15 した15mm×75cmのSephacryl S-400 (Pharmacia) カラムでさらに分画し
た。それぞれの画分を実施例3と同様にしてTRAP-SPA法により解析した。
各画分と³H-取り込み量との関係を図3に示す。

テロメラーゼ活性を含む画分 (図3中のフラクション番号22) 3mlを分取
した。この画分のタンパク質濃度は、0.289mg/mlであった。

20

実施例6 : SDS-PAGEによる分析

実施例5で得たテロメラーゼ活性を含む画分 (図3中のフラクション番号22)
を、8~10%のゲル濃度を用いてSDS-PAGEにより分析した。

その結果、約40~約120kDの間に複数のバンドが検出され、特には、約
25 110kD、約58kDおよび約45kDのバンドが強く検出された。

実施例7 : テロメラーゼ活性を有するタンパク質のサブユニットへのテロメラー ゼRNAの結合

(1) マウステロメラゼRNAのクローニング

House Liver Total RNA (CLONTECH, CATALOG # 64042-1) をソースとし、RT-PCR法によりマウステロメラゼRNA遺伝子を増幅し、pGEM-3Zf(-)ベクターのSmaIサイトにサブクローニングした(pGEM 3Zf/mTR)。用いた5' 及び3' プライマーは、それぞれ、

5' - GGG GTA TTT AAG GTC GAG GGC GGC -3'

5' - TTG TGA GAA CCG AGT TCC GGG TGC -3'

である(配列番号3および4)。

(2) マウステロメラゼRNAの調整

BamHIで切断したpGEM3Zf/mTR(T7RNAポリメラーゼによりセンス鎖が合成されるように、テロメラゼRNA遺伝子が挿入されているベクター)を鋳型にし、³²PラベルしたテロメラゼRNAを、Riboprobe Combination System-SP6/T7(Promega)を用い、使用説明書に従い調製した(合成されたテロメラゼRNAには、5' 末端および3' 末端にベクター配列に由来する塩基GGG CGA AUU CGA GCU CGG UAC CCGと、AGG GGA UCとがそれぞれ付加される)。

(3) SDS-PAGEで分離したバンドへのテロメラゼRNAの結合を、Collinsらの方法(Cell. 81, 677-686)に基づいて解析した。

高いテロメラゼ活性を含む画分(図3中のフラクション番号22)を実施例6と同様に8%SDS-PAGEで分離した。タンパク質の巻き戻しを行う目的で、SDSゲルを50%メタノール水溶液で15分間、続いて10%エタノール水溶液で4時間振盪洗浄した。さらに、ゲルを50mMのTris-アセテート(pH8.0)、10mMのMgCl₂、10%のグリセロールで平衡化した後、³²PラベルしたテロメラゼRNAをYeastRNA(Sigma)とともに加えた。一晩放置した後、ゲルを洗浄し、オートラジオグラフィーを行った。

その結果、約40~約120kDの間に複数のバンドが検出され、特には、約110kD、約58kDおよび約45kDのバンドが強く検出された。

産業上の利用の可能性

本発明のテロメラーゼ活性を有するタンパク質は新規なタンパク質である。

本発明のテロメラーゼ活性を有するタンパク質は、テロメラーゼ阻害剤のスクリーニング、抗体を用いる診断法の開発などのために有用である。

配 列 表

配列番号：1

配列の長さ：18

配列の型：核酸

鎖の数：一本鎖

トポロジー：直鎖状

配列の種類：他の核酸（合成DNA）

配列の特徴：

他の情報：TS Primer

配列：

AATCCGTCGA GCAGAGTT

配列番号：2

配列の長さ：24

配列の型：核酸

鎖の数：一本鎖

トポロジー：直鎖状

配列の種類：他の核酸（合成DNA）

配列の特徴

他の情報：CX Primer

配列：

CCCTTACCCT TACCCTTACC CTAA

配列番号：3

配列の長さ：24

配列の型：核酸

鎖の数：一本鎖

トポロジー：直鎖状

配列の種類：他の核酸（合成DNA）

配列：

GGGGTATTTA AGGTCGAGGG CGGC

配列番号：4

配列の長さ：24

配列の型：核酸

鎖の数：一本鎖

トポロジー：直鎖状

配列の種類：他の核酸（合成DNA）

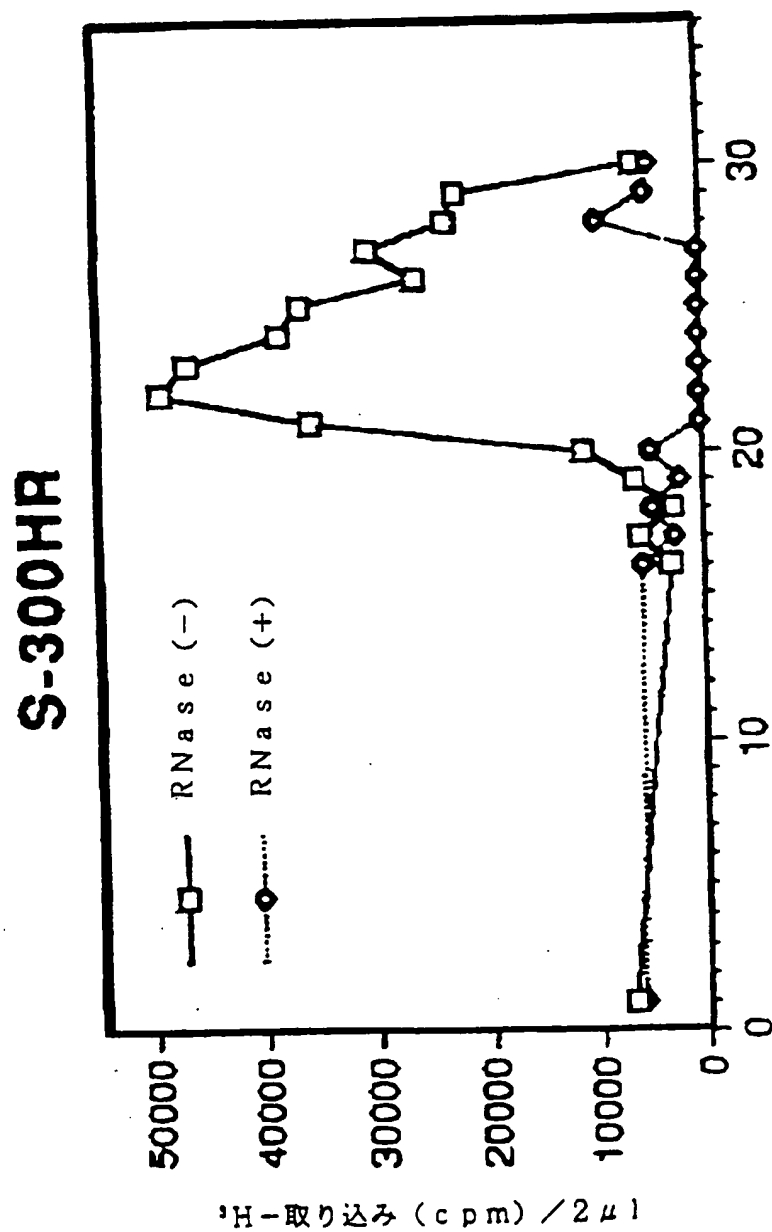
配列：

TTGTGAGAAC CGAGTTCCGG GTGC

請求の範囲

1. 下記の理化学的性質を有するテロメラーゼ活性を有するタンパク質を含む複合タンパク質：
作用および基質特異性：真核生物の染色体のテロメアDNA 3' OH末端の伸長を触媒する；
5 分子量：SDS-PAGEで測定して、約40～約120 kD；
不活性化：RNase処理により不活性化される；
性質：マウステロメラーゼRNAと結合する；
2. テロメラーゼ活性を有するタンパク質の分子量がSDS-PAGEで測定して、約110 kD、約58 kDおよび／または約45 kDであることを特徴とする、請求の範囲第1項記載の複合タンパク質。
10
3. 下記の理化学的性質を有することを特徴とする、テロメラーゼ活性を有するタンパク質：
作用および基質特異性：真核生物の染色体のテロメアDNA 3' OH末端の伸長を触媒する；
15 分子量：SDS-PAGEで測定して、約110 kD、約58 kDまたは約45 kD；
不活性化：RNase処理により不活性化される；
性質：マウステロメラーゼRNAと結合する；
4. ラット肝細胞由来であることを特徴とする、請求項1から3の何れかに記載のタンパク質。
20
5. 細胞抽出液を、硫酸アンモニウム沈殿、ゲル濾過クロマトグラフィー、陽イオン交換クロマトグラフィー、次いでゲル濾過クロマトグラフィーに付して精製することにより得ることができることを特徴とする、請求項1から4の何れかに記載のタンパク質。
25

図 1



フラクション番号
(フラクションサイズ: 15ml)

図 2

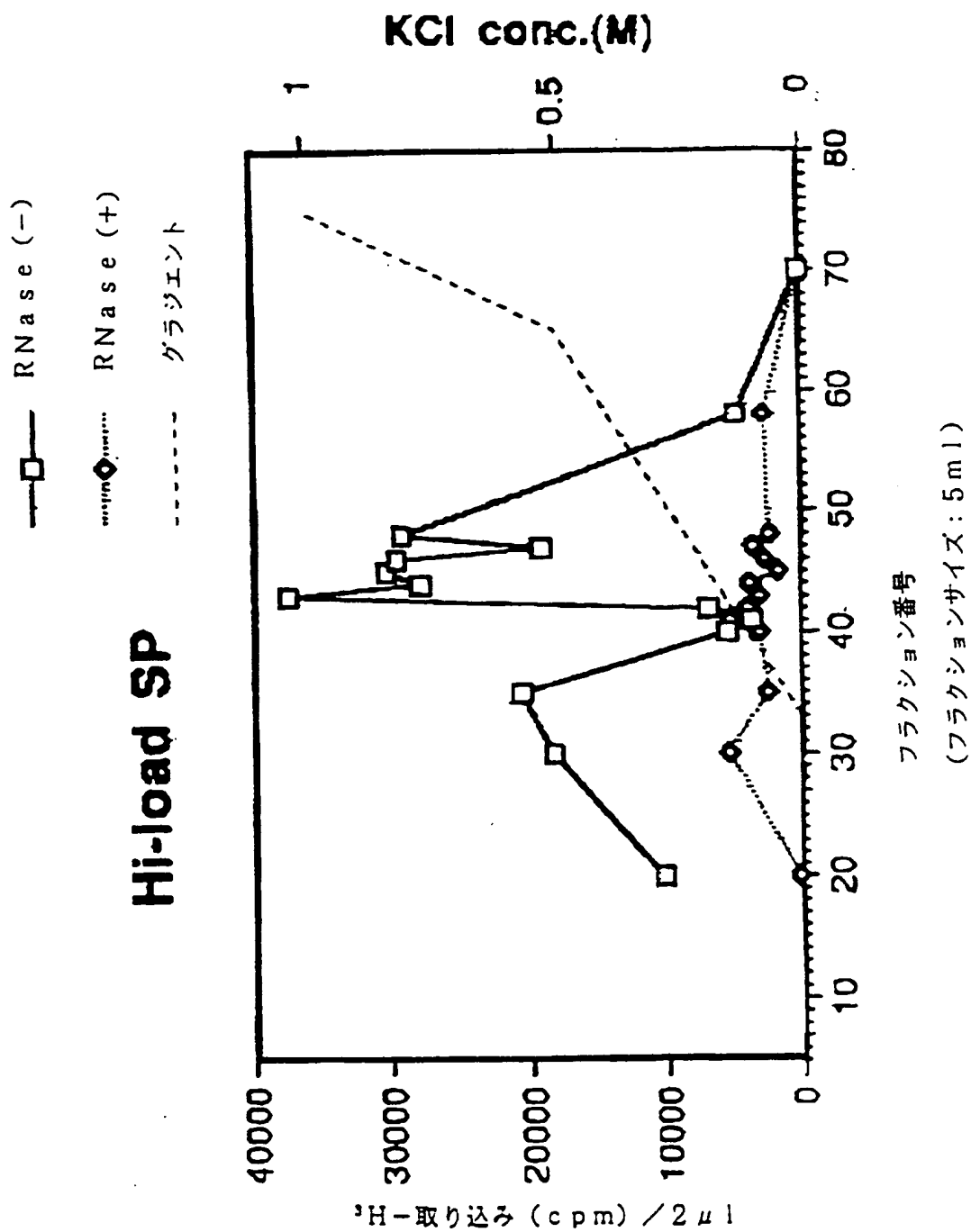
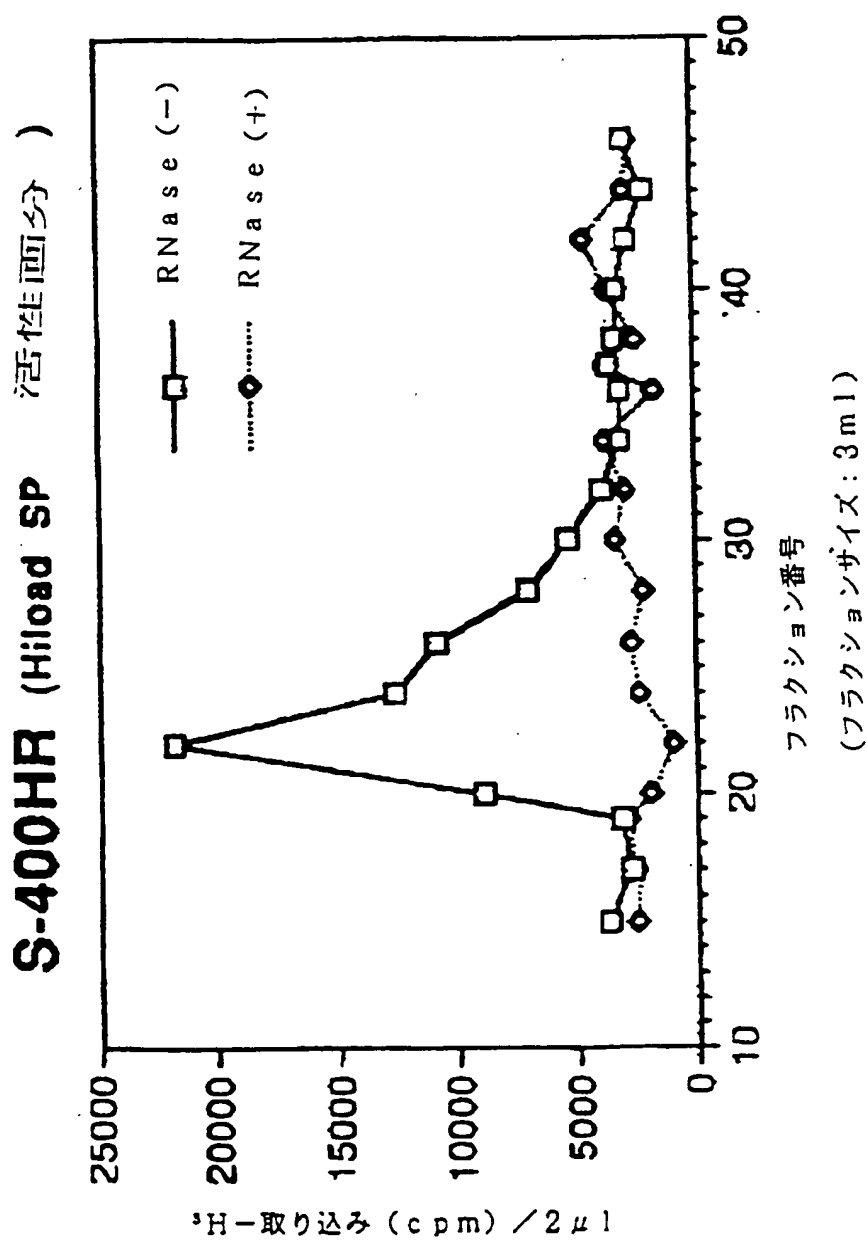


図 3



INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International application No.

PCT/JP97/02976

A. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER

Int. Cl⁶ C12N9/12

According to International Patent Classification (IPC) or to both national classification and IPC

B. FIELDS SEARCHED

Minimum documentation searched (classification system followed by classification symbols)

Int. Cl⁶ C12N9/12

Documentation searched other than minimum documentation to the extent that such documents are included in the fields searched

Electronic data base consulted during the international search (name of data base and, where practicable, search terms used)

Medline, Biosis Previews

C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category*	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
X	Molecular Carcinogenesis, Vol. 16, (May 1996), Yoshimi N. et al. "Telomerase Activity of Normal Tissues and Neoplasms in Rat Colon Carcinogenesis Induced by Methylazoxymethanol Acetate and Its Difference From That of Human Colonic Tissues" p. 1-5	1 - 5
A	Cell, Vol. 81, (1995), Collins K. et al. "Purification of Tetrahymena Telomerase and Cloning of Genes Encoding the Two Protein Components of the Enzyme" p. 677-686	1 - 5

☐ Further documents are listed in the continuation of Box C.☐ See patent family annex.

* Special categories of cited documents:

"A" document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance

"E" earlier document but published on or after the international filing date

"L" document which may throw doubts on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other special reason (as specified)

"O" document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means

"P" document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed

"T" later document published after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention

"X" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered novel or cannot be considered to involve an inventive step when the document is taken alone

"Y" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is combined with one or more other such documents, such combination being obvious to a person skilled in the art

"Δ" document member of the same patent family

Date of the actual completion of the international search

September 30, 1997 (30. 09. 97)

Date of mailing of the international search report

October 7, 1997 (07. 10. 97)

Name and mailing address of the ISA/

Japanese Patent Office

Facsimile No.

Authorized officer

Telephone No.

A. 発明の属する分野の分類 (国際特許分類 (IPC))		
Int. Cl ⁸ C12N9/12		
B. 調査を行った分野		
調査を行った最下限資料 (国際特許分類 (IPC))		
Int. Cl ⁸ C12N9/12		
最下限資料以外の資料で調査を行った分野に含まれるもの		
国際調査で使用了電子データベース (データベースの名称、調査に使用した用語)		
Medline, Biosis Previews		
C. 関連すると認められる文献		
引用文献の カテゴリー*	引用文献名 及び一部の箇所が関連するときは、その関連する箇所の指示	関連する 請求の範囲の番号
X	Molecular Carcinogenesis, 第16巻, (5月, 1996), Yoshimi N. et al「Telomerase Activity of Normal Tissues and Neoplasms in Rat Colon Carcinogenesis Induced by Methylazoxymethanol Acetate and Its Difference From That of Human Colonic Tissues」p. 1-5	1-5
A	Cell, 第81巻, (1995), Collins K. et al「Purification of Tetrahymena Telomerase and Cloning of Genes Encoding the Two Protein Components of the Enzyme」p. 677-686	1-5
<input type="checkbox"/> C欄の脱きにも文献が列挙されている。 <input type="checkbox"/> パテントファミリーに関する別紙を参照。		
* 引用文献のカテゴリー 「A」特に関連のある文献ではなく、一般的技術水準を示すもの 「E」先行文献ではあるが、国際出願日以後に公されたもの 「L」優先権主張に反論を提起する文献又は他の文献の発行日若しくは他の特別な理由を確立するために引用する文献 (理由を付す) 「O」口頭による開示、使用、展示等に言及する文献 「P」国際出願日前で、かつ優先権の主張の基礎となる出願 の日の後に公された文献 「T」国際出願日又は優先日後に公された文献であって出願と矛盾するものではなく、発明の原理又は理論の理解のために引用するもの 「X」特に関連のある文献であって、当該文献のみで発明の新規性又は進歩性がないと与えられるもの 「Y」特に関連のある文献であって、当該文献と他の1以上の文献との、当業者にとって自明である組合せによって進歩性がないと与えられるもの 「&」同一パテントファミリー文献		
国際調査を完了した日	30.09.97	国際調査報告の発送日 07.10.97
国際調査機関の名称及びあて先 日本国特許庁 (ISA/J P) 郵便番号100 東京都千代田区霞が関三丁目4番3号	特許庁審査官 (権限のある職員) 平 田 和 男 印 電話番号 03-3581-1101 内線 3448	4 B 7823

ゼ蛋白質の発現ベクターと共に形質転換体選択のマーカ―を有するベクター、例えば pSV2neo、pSV2gpt、pMTVdhfr などを用いて二重形質転換することが好ましい。

上記の高等動物テロメラーゼ蛋白質発現ベクター、またはそれに加えて形質転換体選択マーカ―を有するベクターにより形質転換した動物細胞を選択するためには、該選択マーカ―の発現による表現形質を利用することができる。さらに、高等動物テロメラーゼ蛋白質の発現量の上昇を目的として、高等動物テロメラーゼ蛋白質の発現が確認された細胞に対し、選択マーカ―を変更して形質転換を繰り返してもよい。発現ベクターに使用されるプラスミドベクターの具体例としては、SV40 初期プロモーター、ウサギの β -グロビン遺伝子に由来するスプライス配列 DNA、ウサギの β -グロビン遺伝子からのポリアデニル化部位、SV40 初期領域からのポリアデニル化部位、並びに pBR322 由来の複製開始点およびアンピシリン耐性遺伝子を含有する pKCR (Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 78, 1528, (1981)) などが挙げられる。

発現ベクターの動物細胞への移入はリン酸カルシウムや cationic lipid を DNA のキャリアとして用いるトランスフェクション法が一般的である。形質転換された動物細胞の培養は、常法により浮遊培養または付着培養で行うことができる。培地としては、MEM、RPMI 1640 などを用い、5～10% 血清存在下もしくは適量量のインシュリン、デキサメサゾン、トランスフェリンの存在下で培養を行うか、又は無血清下で培養を行うことができる。高等動物テロメラーゼ蛋白質を発現している動物細胞中には高等動物テロメラーゼ蛋白質が大量に存在していると考えられるので、この形質転換体の培養物から得た蛋白抽出液を用いて高等動物テロメラーゼ蛋白質の分離精製を行うことが可能である。生産された高等動物テロメラーゼ蛋白質を含む培養上清は各種クロマトグラフィー、例えば、ヘパリンセファロースもしくはブルーセファロース等を用いたクロマトグラフィーにより精製可能である。

また大腸菌、枯草菌等の微生物を宿主として用いるときには、発現ベクターはプロモーター、リボソーム結合 (SD) 配列、高等動物テロメラーゼ蛋白質遺伝

子、転写終結配列、およびプロモーターを制御する遺伝子を含むことが好ましい。プロモーターとしては、大腸菌、ファージ等由来のもの、例えばトリプトファン合成酵素 (*trp*)、ラクトースオペロン (*lac*)、 λ ファージ PL、PR、T5 ファージの初期遺伝子のプロモーターである P25、P26 プロモーター等が挙げられる。また、これらは例えば *pac* プロモーター [Agricult. Biol. Chem. 52, 983-988, 1988年] のように独自に改変、設計された配列でも良い。

リボソーム結合配列としては、大腸菌、ファージ等由来のものでもよいが、DNA 合成により作成した 16S リボソーム RNA の 3' 末端領域に相補的な配列を 4 塩基以上連続してもつコンセンサス配列を持ったものでもよい。転写終結配列は必ずしも必要ではないが、 ρ 非依存性のもの、例えばリボプロテインターミネーター、*trp* オペロンターミネーター等を有している方が好ましい。

発現に必要なこれらの因子の発現プラスミド上での配列順序は、例えば、5' 上流から、プロモーター、SD 配列、高等動物テロメラーゼ蛋白質遺伝子、転写終結因子の順であることが望ましい。また発現ベクター上の SD 配列と高等動物テロメラーゼ蛋白質遺伝子とのユニットを複数個同方向に挿入することにより、ベクター上の転写単位のコピー数を増加させる方法 (特開平 1-95798 号公報などに記載の方法) を用いることもできる。

発現した高等動物テロメラーゼ蛋白質又はその部分ポリペプチドを大腸菌などの形質転換体からの簡便に回収、精製するために種々のアフィニティークラムを利用することができる。例えば、ヒスチジンが 6 個以上並んだアミノ酸配列、いわゆるヒスチジントグを有する蛋白質がキレートカラムに結合する性質を利用して、プロモーターの下流に例えばヒスチジンが 6 個以上並んだアミノ酸配列をコードする DNA を配置し、さらにその下流に高等動物テロメラーゼ蛋白質遺伝子を結合することにより、ヒスチジントグを含む高等動物テロメラーゼ蛋白質又はその部分ポリペプチドを発現させることができ、発現した高等動物テロメラーゼ蛋白質又はその部分ポリペプチドをキレートカラムにより容易に精製することができる。

さらに、ヒスチジntagと高等動物テロメラーゼ蛋白質を融合するポリペプチド又はその部分ポリペプチドとの間に、例えばトロンビン、TEVプロテアーゼ、又は第X因子などのプロテアーゼにより特異的に切断されるポリペプチド配列を組み込み、キレートカラム精製後のポリペプチドを対応のプロテアーゼで処理することにより、天然型の高等動物テロメラーゼ蛋白質又はその部分ポリペプチドを回収することができる。プロテアーゼによる切断後はHPLC等により分離、精製することができる。

上記の他、発現ベクターとして使用できるものとして、pUAI2（特開平1-95798号公報）や市販のpKK233-2（Pharmacia社）等を挙げる事ができる。また、日本住血吸虫由来グルタチオン-S-トランスフェラーゼとの融合蛋白として発現させる発現ベクターとしてpGEXシリーズ（Pharmacia社）を利用することができ、ヒスチジン配列を利用した精製が可能なベクターとしてpProEX-1（Gibco BRL）を用いることができる。宿主の形質転換法は、常法に従い行うことができる。また、昆虫細胞としては、例えばInvitrogen社のバキュロウイルス発現キットであるマックスバック（MAXBACTM、BACULOVIRUS EXPRESSION SYSTEM MANUAL VERSION 1.4）のマニュアルに従い、このキットを使用することができる。この時、発現量上げるためにポリヘドリンのプロモーターから開始コドンまでの距離を変えることが好ましい。

形質転換体の培養は、当業者に利用可能な常法に従って行うことができる。培養温度としては、28℃～42℃が適当である。ラクトースオペロン（lac）のプロモーターを利用する場合は、菌体培養液の600nmの波長における吸光度がおおよそ0.5になったところで、終濃度が1mM程度になるようにIPTGを加えて発現誘導を行うことが必要である。

上記方法で単離・精製された高等動物テロメラーゼ蛋白質又はその部分ポリペプチドを用いて、サル、ヒツジ、ウサギ、ラット、マウスなどの哺乳類動物を免疫することができ、高等動物テロメラーゼ蛋白質を特異的に認識するポリクロー

ナルまたはモノクローナル抗体を作製することができる。その特異性の検討には、高等動物テロメラーゼ蛋白質遺伝子を含む発現ベクターを導入した形質転換体の培養液又は遺伝子産物の抽出液を用いることができる。

このような高等動物テロメラーゼ蛋白質又はその部分ポリペプチドに特異的なポリクローナルまたはモノクローナル抗体を固定化したアフィニティカラムを用いて、テロメラーゼ活性を有する不死化細胞株または形質転換体の抽出液から、高等動物テロメラーゼ複合体を濃縮・精製することができる。また、テロメラーゼ活性を有する真核動物不死化細胞株に対して、高等動物テロメラーゼ蛋白質とグルタチオン-S-トランスフェラーゼ、ポリ・ヒスチジンなどのいわゆる「タグ配列」との融合蛋白質を発現するベクターを導入し、得られた形質転換体の抽出液をグルタチオン・セファロース (Pharmacia 社)、ニッケル・NTA・アガロース (QIAGEN 社) 等の「タグ配列」に特異的に結合するリガンドを固定化したカラムに付して精製することにより、高等動物テロメラーゼ複合体を濃縮・精製することができる。以上のような方法で得られた高等動物テロメラーゼ複合体は、高活性の高等動物テロメラーゼとして阻害剤の評価などに利用することができるほか、新規な構成成分の解析、及びそれらの単離・精製の材料として用いることが可能である。

また、いわゆる「ツー・ハイブリッド (Two-hybrid) 法」に従い、酵母を含む様々な形質転換体を用いて、高等動物テロメラーゼ蛋白質に物理的に強固に結合する蛋白質をコードする遺伝子を単離・同定することができる。このような目的のためには、例えば Clontech 社の「Match Maker キット」などを用いることができる。

上記の高等動物テロメラーゼ蛋白質の特異抗体を用いることにより上記遺伝子の発現の程度を蛋白質レベルで観測することができ、核酸プローブやPCRプライマーを用いて遺伝子レベルでの発現状況を観測することができる。このような方法によれば、癌細胞の検出、並びにテロメラーゼ活性の変化に起因する疾患及びテロメラーゼ活性の変化を伴う疾患の診断が可能である。例えば、患者から分離・採取された試料を適宜の方法で抽出した後、特異抗体を用いた ELISA 法

もしくはウェスタン・ブロット法、核酸プローブを用いたサザンまたはノザン・ブロット法、またはオリゴヌクレオチド・プライマーを用いたPCR法により判定を行うことができる。従って、本発明のポリペプチドを特異的に認識することができる抗体又は本発明のヌクレオチド配列の一部又は全部に相補的に結合可能なヌクレオチド配列を含む核酸プローブは、癌細胞の検出試薬、又は癌診断用の医薬組成物の有効成分として有用である。

なお、後述の実施例で示したように、ラット由来のテロメラーゼ蛋白質には、SDS-ポリアクリルアミド電気泳動法による分子量が約240kDaの不活性型ポリペプチドと、SDS-ポリアクリルアミド電気泳動法による分子量が約230kDaの活性型ポリペプチドの存在が確認されている。また、約240kDaの不活性型ポリペプチドが最初に発現し、約230kDaの活性型ポリペプチドに変換される機構の存在が証明されている。従って、他の高等動物においても、同様な不活性型及び活性型のポリペプチドが存在しており、不活性型ポリペプチドから活性型ポリペプチドに変換される同様な機構が存在していることが当業者に自明である。これらの分子種（サブユニット）はいずれも本発明の範囲に含まれる。

上記の活性型ポリペプチド及び不活性型ポリペプチドの存在比を測定することにより、テロメラーゼの活性化機構に作用する物質をスクリーニングすることができる。このスクリーニング方法は、典型的には、被験物質を投与した後の高等動物の組織や細胞、又は培養系において被験物質の存在下で培養を行った高等動物の組織や細胞に含まれる上記の活性型ポリペプチド及び不活性型ポリペプチドの存在比を測定し、被験物質の非存在下での存在比と比較する工程を含んでいる。分子量の測定は、一般的には、SDS-ポリアクリルアミド電気泳動法で行えばよい。

例えば、被験物質と接触していない細胞や組織に含まれるテロメラーゼ蛋白質のサブユニットの分子量をSDS-ポリアクリルアミド電気泳動で測定し、約240kDaのポリペプチドと約230kDaのポリペプチドとの存在比をあらかじめ調べておく。つぎに、被験物質を投与し、又は被験物質の存在下で培養を

行うことにより被験物質と接触させた細胞や組織に含まれるテロメラーゼ蛋白質のサブユニットの分子量を同様に測定し、約240kDaのポリペプチドと約230kDaのポリペプチドの存在比を測定する。被験物質と接触した細胞や組織において約240kDaのポリペプチドの存在比が非接触時の場合に比べて実質的に増加していれば、被験物質はテロメラーゼの活性化機構を阻害すると判定できる。一方、約230kDaの蛋白質の存在比が増加していれば、被験物質はテロメラーゼの活性化を促進すると判定できる。このようにしてテロメラーゼの活性化機構に作用することが確認された物質も本発明の範囲に包含されることを理解すべきである。

実施例

以下、本発明を実施例によりさらに具体的に説明するが、本発明の範囲は以下の実施例に限定されることはない。

実施例1：ラット・テロメラーゼ蛋白質遺伝子の取得

(1) テトラヒメナ・テロメラーゼ・サブユニットp80遺伝子に相同な遺伝子の検索

Internetにて、National Center for Biotechnology Informationのhome pageにアクセスし、TBLASTNプログラムにて、テトラヒメナ・テロメラーゼ・サブユニットp80のアミノ酸配列に相同なアミノ酸配列をコードし得るDNA配列を検索した。その結果、Expression Sequence Tag (EST) DNA配列のデータベースに登録された、ラットPC12細胞由来の機能不明なmRNA配列に相補的なDNA配列(配列表の配列番号3)が、p80の一部のアミノ酸配列に弱い相同性(High Score: 94、Probability: 1.7×10^{-3})を示すアミノ酸配列(下記表1: ラットcDNA)をコードし得ることがわかった(表中、アミノ酸は1文字表記で示し、Xは終始コドンを表す)。

表 1

p 8 0 (N末端側) AVYIRNEL

ラットcDNA (N末端側) XASLYARQQL

p 8 0 YIRTTTNYIVAFCVVH

ラットcDNA NLRDIANIVLAVAALL

p 8 0 KNTQPFIEKYFNKAVL

ラットcDNA PACRPHVRRYYSAIVH

p 8 0 LPNDLLEVCEFAQVLY

ラットcDNA LPSDWNQVAEFYQVWY

p 8 0 I (C末端側)

ラットcDNA L (C末端側)

(2) ラット・テロメラーゼ蛋白質遺伝子の部分断片の取得

(1) で得られた p 8 0 のアミノ酸配列に極めて弱い相同性を示すラット由来のアミノ酸配列については、その上流に終止コドンが存在し、しかもその下流には開始コドンとしてのメチオニンが存在しないことから、このアミノ酸配列をコードする mRNA が実際に存在するものかどうか不明である。また、p 8 0 に相同性を有する蛋白質を生合成できるかどうか自体も不明である。しかし、データバンクに登録された DNA 配列に相補的な DNA 配列がこのアミノ酸配列をコードする可能性があり、実際転写された対応の mRNA はスプライシングを受けて、配列が変化している可能性がある。そこで、ラット由来細胞に実際にこの mRNA が存在するか否かを検討した。

まず、アデノウイルスで形質転換されたラット 3 Y 1 細胞由来 Z 1 9 細胞から、

Chomczynskiの方法(Anal. Biochem.、162、156-159、1987)によってRNAを調製した。すなわち、Z19細胞 10^8 個を、グアニジンイソチオシアネート溶液[4Mグアニジンイソチオシアネート(和光純薬)、25mMクエン酸ナトリウム(和光純薬)、0.1M 2-メルカプトエタノール、0.5%ザルコシン酸ナトリウム(和光純薬)]中でホモジナイズし、0.1容量の2M酢酸ナトリウム(pH4.0)を加えて混和した。このホモジュネートに等容量の水飽和フェノール(和光純薬)及び0.2容量のクロロホルム(和光純薬)/イソアミルアルコール(和光純薬)混合液(49対1、体積比)を加えて10秒間激しく混和し、10、000×g、20分間の遠心分離により上清の水層を回収した。回収した水層に等容量のイソプロパノール(和光純薬)を混和し、-20度で1時間冷却した後、15、000×g、20分間の遠心分離を行った。得られた沈澱物を再びグアニジンイソチオシアネート溶液に溶解し、等容量のイソプロパノールを加え、-20度で1時間冷却した後、15、000×g、20分間の遠心分離により総RNAを回収した。

RNAの精製は以下のように行った。すなわち、0.2mgの総RNAを1mMEDTA、20mMトリス塩酸(pH7.5)に溶解し、70℃、5分間の熱処理後、氷上で急冷した。この溶液に5M NaCl溶液を終濃度が0.5Mになるように加えて、Oligo-dTセルロースカラム(type7, 1cm×1cm、Pharmacia社)に展開し、1mMEDTAおよび0.5M NaClを含む20mMトリス塩酸緩衝液(pH7.5)でカラムを洗浄後、滅菌脱塩水にて結合分画を溶出して4μgのpoly(A)⁺RNAを得た。

上記のようにして得られたpoly(A)⁺RNA1マイクロgを鋳型にしてcDNAを合成し、このcDNAに10pmoleのランダム・ヘキサマー・プライマーと200ユニットのMMLV逆転写酵素(『SUPER SCRIPT』、GIBCO BRL)を加えて1st strandを合成し、次に、1.4ユニットのRNaseH、40ユニットの大腸菌DNAポリメラーゼI及び15ユニットの大腸菌DNAライゲースを加えて2nd strandを合成した。反応終了後、フェノール/クロロホルム抽出を行い、上清の水層を回収した。回収

した水層と等容量の5M酢酸アンモニウム溶液を添加後、2倍容量のエタノールを混和した。次に、15、000×g、10分間の遠心分離を行い、エタノール沈澱によるcDNAの回収を行った。

上記のようにして得られたcDNAについて、Rileyらの方法(Vectorette法、Nucleic Acid Res.、18、2887-2890)を用いて、(1)の工程で得られたcDNA配列(配列番号3)に対応する部分のさらに5'側上流に位置する未知のcDNA配列を解析した。まず、60ngのcDNAをT4ポリメラーゼで処理して末端を平滑化し、さらに10ユニットの制限酵素PvuII(東洋紡製、緩衝液は添付のものを使用)と37℃で2時間インキュベートした。切断したDNAをフェノール/クロロホルム処理及びエタノール沈澱にて精製した後、下記表2に示すVectorette unit(vctAとvctBをアニールさせたもの)3pmoleをDNAリガーゼを用いて連結した。

表2

vctA: 5' -AAGGAGAGGACGCTG
 TCTGTCGAAGGTAAG
 GAACGGACGAGAGAA
 GGGAGAG-3'

vctB: 5' -CTCTCCCTTCTCGAA
 TCGTAACCGTTCGTA
 CGAGAATCGCTGTCC
 TCTCCTT-3'

Vectorette unitを平滑末端に連結させたcDNAを鋳型として、下記表3に示すVectorette unitの片方鎖にハイブリダイズ

する v c t G オリゴヌクレオチド・プライマーと、配列番号 3 に示す c D N A 配列にハイブリダイズする R a P C 5' オリゴヌクレオチド・プライマーとを用いた P C R を行い、R a P C 5' オリゴヌクレオチド・プライマーの結合する部分から 5' 側上流の未知の部分を含む c D N A を増幅した。増幅反応は常法に従い、P C R 用サーマルサイクラーを用いて 93℃で 1 分間、65℃で 1 分間、及び 72℃で 2 分間の保温サイクルを 35 回繰り返した。

表 3

v c t G : 5' - C G G T A C C G A A T C G T A
A C C G T T C G T A C G A G A
A T C G C T - 3'

R a P C 5' : 5' - C A T A C C T G G T
A G A A C T C G G C T A - 3'

P C R 産物をフェノール/クロロホルム処理及びエタノール沈澱にて精製した後、一部を DNA リガーゼを用いて p T 7 B l u e T ベクター (P h a r m a c i a 社) に連結し、形質転換された組み換え大腸菌をアンピシリンで選択して、プラスミド DNA を調製した。挿入された P C R 産物の DNA 配列を A B I 3 7 3 A シークエンサー (A p p l i e d B i o s y s t e m s 社) を用いた S a n g e r 法により決定した。その結果、配列表の配列番号 4 に記載された塩基配列がプラスミド R a P C 5 3 に挿入された c D N A に見出された。

R a P C 5 3 の塩基配列を解析した結果、相補鎖 DNA から予想された配列表の配列番号 3 に記載の核酸番号 1 ~ 170 までの塩基配列が、実際のラット細胞では配列表の配列番号 4 の核酸番号 1 ~ 244 までの塩基配列に対応していることが認められた。配列表の配列番号 3 の核酸番号 163 ~ 172 までの塩基配列 (5' - T C T C T C C T A G - 3') が s p l i c i n g a c c e p t o r

s i t e のコンセンサス配列、5' -PyPyPyPyPyPyPyPyNCAG-3' に相当することから、この結果はアーティファクトによるものではなく、スプライシングによるRNAの鋳造が行われた結果と考えられた。従って、配列表の配列番号3に記載の塩基番号170の〔T〕は実際には配列番号4の配列においては〔A〕となっており、終止コドンTAGがリジンAAGになっていた。しかも5' 側上流に向けてオープン・リーディング・フレームがさらに伸びていることが判明した。

また、そのオープン・リーディング・フレームのアミノ酸配列は、工程(1) で予想されたテトラヒメナp80のアミノ酸配列に相同性 (High Score : 94、Probability : 1.7×10^{-3}) を示すラット由来のアミノ酸配列に比べて、さらに高い相同性を示すものであり (High Score : 125、Probability : 1.6×10^{-18})、配列表の配列番号3の312番目の〔A〕が〔T〕となっており、対応するアミノ酸がアスパラギン (AAC) からイソロイシン (ATC) に変異していることが判明した。

(3) ラット・テロメラーゼ蛋白質全長cDNAの取得

まず、SV40ウイルスで形質転換されたラット3Y1由来SV-3Y1-C66細胞から、工程(1) の方法と同様な方法でpoly (A)⁺ RNAを得、STRATAGENE社のcDNA合成キットを用いてcDNAを調製した。cDNAの調製はマニュアルに従って行ったが、1st strand合成反応はプライマーとしてランダムヘキサマー・オリゴヌクレオチドとオリゴdTプライマーの両方を最終温度各2 μ M加えて行った。

次に、cDNAの末端にDNAリガーゼによってEcoRIアダプターを付加した後、反応産物をSephacryl S-500カラムに展開し、未反応のEcoRIアダプターとサイズの小さいcDNAを除いた。素通り画分のcDNAをエタノール沈澱で回収し、予め制限酵素EcoRIで消化され、さらに末端を脱リン酸化された λ ZAPファージDNAと上記のcDNAをDNAリガーゼで結合した。さらに、cDNAと結合した λ ZAPファージDNAをファージ粒子へパッケージングした。以上の作業はSTRATAGENE社のGIGAPACK

GOLD III キットを用い、添付のマニュアルに従って行った。得られたファージ粒子を常法に従い大腸菌 C 6 0 0 h f l A 株に感染させて増幅を行い、ファージ粒子を回収した。一連の操作により、約 5 0 0 万のファージクローンを得た。

約 1 0 0 万のファージクローンを常法に従い大腸菌 C 6 0 0 h f l A 株に感染させ、プレート上の N Z Y 寒天培地上で培養した。ナイロン膜にファージ粒子を写し取ったもののレプリカを 2 枚作製し、洗浄及びアルカリ処理した後、工程 (2) で得られた R a P C 5 3 を ^{32}P 標識してプローブとして用い、このプローブにハイブリダイズするファージ・クローンをスクリーニングした。その結果、3 つの陽性シグナルを見出したので、それらについてファージ粒子を回収し、同様な方法でクローン化した後、Stratagene 社のマニュアルに従って挿入された cDNA 部分を含むプラスミド (RET 1、RET 2、RET 3) を *in vivo excision* 法にて回収した。

プラスミド RET 1、RET 2、RET 3 について制限酵素切断地図を作製したところ、各々 1. 3 k b p、2. 4 k b p、6. 5 k b p の cDNA が挿入されており、図 1 に示すように各々の cDNA が重複する位置にあることがわかった。常法に従って欠失変異 cDNA を作製し、RET 1 の全長と RET 2 及び RET 3 の一部分の DNA 配列を解読した。それら DNA 配列を制限酵素切断地図に従って組み合わせたところ、約 4. 6 k b p にわたる大きなオープン・リーディング・フレームが見出された。この中には、工程 (2) で得られたテトラヒメナ p 8 0 のアミノ酸配列と相同性を示す R a P C 5 3 のアミノ酸配列 (High Score: 125、Probability: 1.6×10^{-18}) も含まれており、ホモロジーサーチによりテトラヒメナ p 8 0 のアミノ酸配列とのさらに高い相同性が明らかになった (High Score: 234、Probability: 1.1×10^{-49})。

しかし、上記のオープン・リーディング・フレームの C 末端には終止コドンが見出されないこと、またいくつかのテロメラーゼ活性陽性のラット細胞から抽出した mRNA のノザン解析の結果から、得られた cDNA の由来する実際の mRNA

は10 kb近い大きなものと考えられたことから、さらに3'側部分のcDNAの取得を試みた。すなわち、RET3の3'端に近い、配列表の配列番号1に示すDNA配列のうち核酸番号4083~5216にあたる部分のDNA断片を³²P標識してプローブとして用い、さらに約100万のファージクローンをスクリーニングした。その結果、新たに13の陽性シグナルが見出された。そのうち6個のクローンについてファージ粒子から挿入されたcDNA部分を含むプラスミド(RETλ01、07、08、09、10、13)を*in vivo excision*法にて回収した。

プラスミドRETλ01、RETλ09、RETλ13について制限酵素切断地図を作製したところ、各々5.0 kbp、4.9 kbp、4.9 kbpのcDNAが挿入されており、図1に示すように各々のcDNAが重複する位置にあることが判明した。これらのうち、RETλ13を新たに「RET7」と命名し、常法に従って欠失変異cDNAを作製して、RET7の全長のDNA配列を解読した。その結果と、プラスミドRET1、RET2及びRET3から得られたDNA配列の情報とを組み合わせたと、終止コドンを含めて7890 bpにわたる大きなオープン・リーディング・フレームが見出された(配列表の配列番号1)。

(4) ラット・テロメラーゼ蛋白質cDNAの取得—上流配列の取得(5'-RACE法)

工程(3)で得られたcDNAには、最も5'端のATGよりもさらに5'側に同フレームの終止コドンが見出せないため、さらに5'側のmRNAの配列について5'-Rapid Amplification of cDNA Ends (RACE)法を用いて検討した。

5'-RACE法は、Clontech社の5'-RACEキットを用い、マニュアルに従い行った。工程(3)においてSV-3Y1-C66細胞から得られたpoly(A)⁺RNA 2 μgと、配列表の配列番号1の核酸番号1493~1515の部分に相補的なDNA配列のオリゴヌクレオチドプライマーNcEX3' 10 pmoleとを混合し、加熱した後急冷した。反応混合物に逆転写酵素(GIBCO BRL社のSuperScript)、基質ヌクレオチドと緩衝

液を加えて42℃で1時間反応させた。EDTAを加えて反応を停止させた後、アルカリ処理で鋳型RNAを分解し、イソプロパノール沈澱を行って単鎖cDNAを単離した。さらに、このcDNAの半量に、5'-RACE用アンカープライマー〔5'-P(+)ANC〕4 pmoleをRNAリガーゼを用いて連結させた。反応は、25%PEG存在下に37℃で3時間行った。

次に、NcEX3'で逆転写プライムされ、さらに3'端にアンカーDNA配列を付加された単鎖cDNAを鋳型として、アンカーDNAに相補的なオリゴヌクレオチドプライマーRACE-PRMと、配列表の配列番号1の核酸番号1039~1056の部分に相補的なDNA配列のオリゴヌクレオチドプライマーRaPC5'とを用いて、PCRによるDNA増幅を行った。反応には20分の1量の単鎖cDNAと各々10 pmoleのプライマーとを用い、GIBCO BRL社のTaqポリメラーゼを用いて添付のマニュアルに従ってPCRを行った。ただし、非特異的なDNA増幅を避けるために、反応はマニュアル・ホット・スタート法で開始した後、94℃で30秒、55℃で1分、72℃で2分のサイクルを35回繰返した。

PCR産物をpT7BlueTベクターに組み込み、増幅DNAの挿入されたものについてDNA配列を解読した結果、これらのうちの10クローンが殆ど同じDNA配列を有していた。これらのクローンのうち、代表的なクローンであるRACE3及びRACE5は図1に示すような位置に存在しており、配列表の配列番号1の核酸番号199~201のATGの5'側上流約200bpまでcDNAが逆転写及び伸長され得ることがわかった。配列表の配列番号1の塩基番号199~201のATGより5'側上流には、配列番号1のフレームと合う終止コドンは見出されなかったが、増幅されたDNAの長さがほぼ均一であることから、実際のmRNAの5'端に対応するcDNAを得た可能性が高いと考えられた。

実施例2：ヒト・テロメラーゼ蛋白質遺伝子の取得

(1) ヒト・テロメラーゼ蛋白質遺伝子の部分断片の取得

テトラヒメナp80のアミノ酸配列と実施例1の工程(3)で得られたラット・テロ

メラゼ蛋白質のアミノ酸配列との相同性を検討したところ、同一のアミノ酸配列がいくつか見出されたことから、そのような領域が種を越えて広く保存されている可能性が考えられた。そこで、そのような領域のアミノ酸配列から、いわゆる *degenerative* PCR プライマーを作製することにより、このプライマーを用いた PCR 法によってテトラヒメナやラット以外の各動物種固有のテロメラゼ蛋白質 cDNA 断片を取得できると期待された。

まず、センスプライマーとして、配列表の配列番号 1 のアミノ酸番号 379～384 に対応する H P E T 5（配列表の配列番号 5）、アンチセンスプライマーとして、配列表の配列番号 1 のアミノ酸番号 532～537 に対応する H P E T 3（配列表の配列番号 6）を用い、実施例 1 の工程(3) で得られたラット SV-3Y1-C66 細胞由来 cDNA 及び同様な方法で取得されたヒト卵巣奇形腫由来 PA-1 細胞由来 cDNA を鋳型として PCR を常法にて行ったが、PA-1 細胞由来 cDNA 及び陽性対照としての SV-3Y1-C66 細胞由来 cDNA から目的の DNA は増幅されなかった。

次に、センスプライマーとして、配列表の配列番号 1 のアミノ酸番号 376～385 に対応する H P E T 5-2（配列表の配列番号 7）または配列表の配列番号 1 のアミノ酸番号 380～388 に対応する H P E T 5-3（配列表の配列番号 8）、アンチセンスプライマーとして配列表の配列番号 1 のアミノ酸番号 532～540 に対応する H P E T 3-2（配列表の配列番号 9）または配列表の配列番号 1 のアミノ酸番号 534～542 に対応する H P E T 3-3（配列表の配列番号 10）を用い、SV-3Y1-C66 細胞由来 cDNA 及び PA-1 細胞由来 cDNA の各々の鋳型について 4 通りのプライマーの組合せの PCR を常法にて行った。

PCR 産物をアガロース・ゲル電気泳動した後、臭化エチジウムで DNA を染色したゲルを UV イルミネーターで観察したところ、H P E T 5-2 または H P E T 5-3 と H P E T 3-2 との組み合わせで SV-3Y1-C66 細胞由来 cDNA を鋳型とした PCR を行った場合に、予想された約 500 bp の DNA 断片が増幅された。また、PA-1 細胞由来 cDNA を鋳型とした場合には、

H P E T 5 - 2 と H P E T 3 - 2 との組み合わせのプライマーを用いることによって同様に約 500 b p の DNA 断片が増幅された。この DNA 断片を p T 7 B l u e プラスミドにサブクローニングして DNA 配列を解読したところ、対応するラット c DNA 配列に塩基レベルで約 77% の相同性を持ち、アミノ酸レベルでも 76% の相同性を示す DNA 配列 (図 2、配列表の配列番号 2) が得られた。

そこで、得られた DNA 配列の情報を基にして、ヒト・テロメラーゼ蛋白質 c DNA 断片を PCR 増幅できるオリゴヌクレオチド・プライマーを設計した。センスプライマーとして、配列表の配列番号 2 の核酸番号 92 ~ 114 に対応する h T P C 5 (配列表の配列番号 11)、アンチセンスプライマーとして、配列表の配列番号 2 の核酸番号 433 ~ 455 に対応する h T P C 3 (配列表の配列番号 12) を用い、数種のヒト細胞 mRNA 由来 c DNA を鋳型として常法にて PCR を行った。

まず、ヒト胎盤由来総 RNA、ヒト B 細胞白血病由来 R a j i 細胞由来総 RNA、ヒト扁平上皮癌由来 A 4 3 1 細胞由来 p o l y (A) ⁺ RNA、ヒト乳癌由来 B T 4 7 4 細胞、S K B R 3 細胞、B S M Z 細胞、及び M C F 7 細胞由来 p o l y (A) ⁺ RNA を Chomczynski の方法 (Anal. Biochem.、162、156-159、1987) 及び Pharmacia 社のキットを用いて取得し、Pharmacia 社の First strand synthesis kit を用いて c DNA を合成した。

これら c DNA のおよそ 20 分の 1 量を鋳型として、h T P C 5 と h T P C 3 をプライマーとして用いた PCR を行った。DNA ポリメラーゼとしては、Amplitaq Gold (Perkin-Elmer 社) を用い、95℃で 10 分間の熱処理の後、95℃で 30 秒、65℃で 30 秒、及び 72℃で 30 秒の保温サイクルを 35 回繰り返した。その結果、予想された約 390 b p の DNA 断片がヒト癌細胞由来 c DNA を鋳型としたときに増幅されてきたが、鋳型 (-) の陰性対照とヒト胎盤総 RNA 由来 c DNA を鋳型とした場合には検出されなかった。

この結果、hTPC5とhTPC3をプライマーとして用いればヒト・テロメラーゼ蛋白質cDNA断片を増幅できることが判明したので、Clontech社製ヒト胸腺由来cDNAライブラリーのうち、10万個のファージを鋳型として用いて上記同様の方法でPCRを行ったところDNAの増幅は認められなかったが、100万個のファージを鋳型として用いたときに予想された大きさのDNAが増幅された。

そこで、上記cDNAライブラリーのベクターとして用いられている λ gt10のcDNA挿入部位の5'側及び3'側に対応する2つのオリゴヌクレオチド・プライマー（各々、5' λ gt10及び3' λ gt10）（Clontech社製）とhTPC5とhTPC3をプライマーとして用い、hTPC5の5'側上流またはhTPC3の3'側下流の未知の部分のcDNA断片の取得を試みた。cDNAライブラリーのうち100万個のファージを鋳型とし、4通りのプライマーの組合せ（hTPC5対5' λ gt10または3' λ gt10及びhTPC3対5' λ gt10または3' λ gt10）のPCRを上記の方法に従って行った。ただしアニール温度は65℃の代わりに55℃にして行った。その結果、hTPC5の5'側上流約1.5kbpに対応する部分のDNA断片が増幅された。

(2) ヒト・テロメラーゼ蛋白質遺伝子全長cDNAの取得

まず、Raji細胞及びPA-1細胞それぞれ約1億個から、RNAzol溶液（Tel-Test社）を用いてChomczynskiの方法（Anal. Biochem.、162、156-159、1987）により総RNAを取得し、得られた総RNAをOligo-dTセルロースカラム（type 7、1cmx1cm、Pharmacia社）に付してそれぞれ約100 μ gのpoly(A)⁺RNAを得た。

cDNAの合成には、poly(A)⁺RNA 5 μ gを鋳型に用いた。反応にはcDNA synthesis module（Amersham社）に添付された逆転写酵素、リボヌクリアーゼH、大腸菌DNAポリメラーゼを用い、添付の説明書に従って二本鎖cDNAを合成した。次に、cDNA synthesis module（Amersham社）に添付されたT4 DNAポリメラーゼを

用いてcDNA末端の平滑化を行った。反応終了後、フェノール/クロロホルム抽出を行い、上層の水層を回収した。回収した水層と等容量の5M酢酸アンモニウム溶液を添加後、2倍容量のエタノールを混和した。その後、15,000×g、10分間の遠心分離を行い、エタノール沈澱によりcDNAの回収を行った。回収したcDNAを乾燥して20μlの滅菌脱塩水に溶解した後、10μlのcDNA(約2μg)を分取して、その末端にEcoRIアダプター(宝酒造)を付加した。すなわち、20μlのT4DNAリガーゼ反応液「66mMトリス塩酸緩衝液(pH7.6)、6.6mM MgCl₂(和光純薬)、10mMジチオスレイトール(DTT、和光純薬)、66mMアデノシン5'-三リン酸(ATP、SIGMA社)」中で350単位のT4DNAリガーゼ(宝酒造)とともに16℃で2時間インキュベートし、200pmoleのEcoRIアダプターをcDNAの末端に結合した。

反応物を常法に従いSephacryl S-200カラム(1cm×4cm)に展開し、1mM EDTAと0.5mM NaClを含む10mMトリス塩酸緩衝液(pH7.5)を用いて、末端にEcoRIアダプターを付加したcDNAを溶出した。溶出したcDNAをエタノール沈澱で回収し、沈澱を乾燥後、2μlの滅菌脱塩水に溶解した。あらかじめ制限酵素EcoRI(宝酒造)で消化後に末端を脱リン酸化したλZAPファージDNA(Stratagene社)1μgと、EcoRIアダプターを付加した上記のcDNA(400ng)とを、16℃のT4DNAリガーゼ反応液(5μl)中で18時間インキュベートして結合させた。さらに、cDNAと結合したλZAPファージDNAをGigapack II Gold(Stratagene社)を用いてファージ粒子へパッケージングした。

得られたファージ粒子を常法に従って大腸菌C600 hflA株に感染及び増幅させてファージ粒子を回収した。一連の操作により、100ngのcDNAあたり約200万のファージクローンを得た。約100万のファージクローンを常法に従って大腸菌C600 hflA株に感染させ、プレート上のNZY寒天培地上で培養した。ナイロン膜にファージ粒子を写し取ってレプリカを2枚作製し、

洗浄及びアルカリ処理した後、実施例2の工程(1)で得られたヒト・テロメラーゼ蛋白質cDNA断片を³²P標識してプローブとして用い、このプローブにハイブリダイズするファージ・クローンをスクリーニングした。得られた陽性シグナルについてファージ粒子を回収し、同様な方法でクローン化した後、Stratagene社のマニュアルに従い、挿入されたcDNA部分を含むプラスミドを*in vivo excision*法にて回収した。

(3) 完全長ヒト・テロメラーゼ蛋白質cDNA 3' 側下流配列の取得 (3' - RACE法)

上記工程(2)で得られたmRNAを鋳型にして、MarathonTM cDNA Amplification kit (Clontech社)を用いて、RACE法によるcDNAの増幅を行った。以下の反応において、合成DNAプライマーは、MarathonTM cDNA Amplification kitに添付されたプライマー以外は、ABI 394 DNA合成機を用いて合成した。反応は、MarathonTM cDNA Amplification kitに添付された緩衝液およびdNTPを用いて行った。

まず、cDNAの合成を行った。精製したpoly(A)⁺ RNA 1 μ gとcDNA逆転写プライマー、5' - TTCTAGAATTCAGCGCCGCTTTTTTTTTTTTTTTTTTTTTTTTTTTTTTTT (G/A/C) (G/A/C/T) - 3' (52ヌクレオチド)を逆転写酵素にて37℃で処理し、第1鎖cDNAを合成した。第2鎖伸長反応及び末端の平滑化を行い、cDNAの両端にアダプタープライマー、[5' - CTAATACGACTCACTATAGGGCTCGAGCGGCCGCCCGGGCAGGT - 3' (44ヌクレオチド)と5' - PO₄ - ACCTGCCC - NH₂ - 3' (8ヌクレオチド)]を結合させた。最終反応の反応液10 μ lを希釈して50 μ lとし、以後の増幅反応に1 μ lを用いた。

増幅反応は、ヒト・テロメラーゼ蛋白質cDNAの配列の一部と相補的なプライマーおよび3' 末端に付加したアダプタープライマーと相補的なプライマー [5' - CCATCCTAATACGACTCACTATAGGGC - 3' (27ヌク

レオチド)]、並びにTaq DNAポリメラーゼを用いて行った。反応液の全量を50 μ lとし、94℃で1分間のインキュベーションの後、94℃で30秒間、60℃で30秒間、及び68℃で5分間のインキュベーションを30サイクル行い、最後に72℃で7分間のインキュベーションを行って反応を終了した。反応液の10分の1量を5%PAGEにて解析した。また、上記反応液のうち5 μ lを50倍希釈し、その5 μ lを用いて2回目の増幅反応を行った。

2回目の増幅反応は1回目の増幅反応に準じて行った。希釈反応液5 μ lを鋳型とし、ヒト・テロメラーゼ蛋白質cDNAの配列の一部と相補的で1回目の増幅反応に用いたプライマーより内側に位置するプライマーおよび5' - ACTCACTATAGGGCTCGAGCGGC - 3' (23ヌクレオチド)を用いて、Taq DNAポリメラーゼでの増幅反応を行った。反応液の全量を50 μ lとし、94℃で1分間のインキュベーションの後、94℃で30秒間、60℃で30秒間、及び68℃で5分間のインキュベーションを30サイクル行い、最後に72℃で7分間のインキュベーションを行って反応を終了した。反応終了後、反応液の10分の1量を5%PAGEにて解析した。

次に、ゲル断片から増幅したcDNA断片を回収して精製し、T4 DNAリガーゼを用いてプラスミドベクターpCRII (Invitrogen社)のクローニング部位に挿入して、得られた組み換えベクターで大腸菌JM109株を形質転換した。X-Gal-IPTG-LB-Amp寒天培地上に出現した耐性菌で、かつX-Galにより発色していない3つの形質転換体について、常法に従いプラスミドDNAを調製し、解析を行った。さらに、調製したプラスミドDNAを用いてcDNAの塩基配列を決定した。その結果、3' 非翻訳領域の塩基配列を有するcDNA断片を得た。

(4) 完全長ヒト・テロメラーゼ蛋白質cDNA 5' 側上流配列の取得 (5' - RACE法)

5' - RACE法の反応は、3' - RACE法に準じて行った。合成DNAプライマーは、MarathonTM cDNA Amplification kitに添付されたプライマー以外はABI 394 DNA合成機を用いて合成した。反

応は、Marathon™ cDNA Amplification kitに添付された緩衝液およびdNTPを用いた。鋳型としては、3'-RACE法の反応と同様に、両端にアダプタープライマーを付加したcDNAを用いた。1回目の増幅反応は、ヒト・テロメラーゼ蛋白質cDNAの配列の一部と相補的プライマーおよび3'末端に付加したアダプタープライマーと相補的な、3'-RACE法の反応の際にも用いたプライマー、5'-CCATCCTAATACGACTCACTATAGGGC-3' (27ヌクレオチド)を用いた。反応液は全量を50 μ lとして、TaqDNAポリメラーゼを用いて増幅反応を行った。反応は、94℃で1分間のインキュベーションの後、94℃で30秒間、60℃で30秒間、及び68℃で5分間のインキュベーションを30サイクル行い、最後に72℃で7分間のインキュベーションを行って反応を終了した。反応後、反応液の10分の1量を5%PAGEにて解析した。また、上記反応液のうち5 μ lを50倍希釈し、その5 μ lを鋳型として用いて、2回目の増幅反応を行った。

2回目の増幅反応は1回目の増幅反応に準じて行った。プライマーとしては、ヒト・テロメラーゼ蛋白質cDNAの配列の一部と相補的で1回目の増幅反応に用いたプライマーより内側に位置するプライマーおよび5'-ACTCACTATAGGGCTCGAGCGGC-3' (23ヌクレオチド)を用いて行った。反応は、94℃で1分間のインキュベーションの後、94℃で30秒間、60℃で30秒間、及び68℃で5分間のインキュベーションを30サイクル行い、最後に72℃で7分間のインキュベーションを行って反応を終了した。反応後、反応液の10分の1量を5%PAGEで解析した。ゲル断片から増幅したcDNAを回収して精製し、プラスミドベクターpCRIIのクローニング部位に挿入した後、得られた組み換えベクターを用いて大腸菌JM109株を形質転換した。X-Gal-IPTG-LB-Amp寒天培地上に出現した耐性菌で、かつX-Galにより発色していない3つの形質転換体について、常法に従い、プラスミドDNAを調製した。調製したプラスミドDNAを用いて解析を行い、さらに、塩基配列の決定を行った。その結果、ヒト・テロメラーゼ蛋白質

の5' 非翻訳領域の配列を有するcDNA断片を得た。

実施例3：ヒト・テロメラーゼ蛋白質遺伝子の取得

(1) ヒト・テロメラーゼ蛋白質遺伝子全長cDNAの取得

ラット・テロメラーゼ蛋白質遺伝子を取得したのと同様、まず、PA-1細胞を用いてcDNAライブラリーを作成した。このライブラリーを、前述のhTPC5（配列表の配列番号11）と前述のhTPC3（配列表の配列番号12）をプライマーとして用いたPCR産物をプローブにしてスクリーニングを行い、ヒト・テロメラーゼ蛋白質遺伝子全長cDNAを取得した。

まず、PA-1細胞からpoly(A)⁺ RNAを得た。即ち、細胞10⁸個を、グアニジンイソチオシアネート溶液中でホモジナイズし、0.1容量の2M酢酸ナトリウム（pH4.0）を加えて混和した。このホモジュネートに等容量の水飽和フェノール及び0.2容量のクロロホルム/イソアミルアルコール混合液を加えて激しく混和し、遠心分離により上清の水層を回収した。回収した水層に等容量のイソプロパノールを混和し、-20度で1時間冷却した後、遠心分離を行った。得られた沈殿物を再びグアニジンイソチオシアネート溶液に溶解し、等容量のイソプロパノールを加え、-20度で1時間冷却した後、遠心分離により総RNAを回収した。

総RNAを1mM EDTA、20mMトリス塩酸（pH7.5）に溶解し、70℃、5分間の熱処理後、氷上で急冷した。この溶液にNaCl溶液を終濃度が0.5Mになるように加えて、Oligo-dTセルロースカラム（type7、1cm×1cm、Pharmacia社）に展開し、1mM EDTAおよび0.5M NaClを含む20mMトリス塩酸緩衝液（pH7.5）でカラムを洗浄後、滅菌脱塩水で結合分画を溶出してpoly(A)⁺ RNAを得た。

このpoly(A)⁺ RNAからStratagene社のcDNA合成キットを用いてcDNAを調製した。1st strand合成はプライマーとしてランダムヘキサマー・オリゴヌクレオチドとオリゴdTプライマーの両方を最終濃度各2μM加えて行った。T4DNAポリメラーゼを用いてcDNA末端の平滑

化を行った後、末端に *EcoRI* アダプターを付加した。反応産物を *Sephacryl S-500* カラムに展開し、未反応の *EcoRI* アダプターとサイズの小さい cDNA を除いた。cDNA をエタノール沈殿で回収し、 λ ZAP ファージ DNA に挿入した。

cDNA と結合した λ ZAP ファージ DNA を、Stratagene 社の GIGAPACK GOLD III キットを用いて、ファージ粒子へパッケージングした。一連の操作により、約 1000 万のファージクローンを得た。

約 100 万のファージクローンを常法に従い大腸菌 C600 hflA 株に感染させ、プレート上の NZY 寒天培地上で培養した。ナイロン膜にファージ粒子を写し取ったレプリカを 2 枚作製し、洗浄及びアルカリ処理した。hTPC5 と hTPC3 をプライマーとして用いた PCR 産物を 32 P 標識してプローブとして用い、このプローブにハイブリダイズするファージ・クローンをスクリーニングした。その結果、2 つの陽性シグナルを見出したので、それらについてファージ粒子を回収し、同様な方法でクローン化した後、挿入された cDNA 部分を含むプラスミド (pHB01、pHB04) を *in vivo excision* 法にて回収した。

プラスミド pHB01、pHB04 について制限酵素切断地図を作製したところ、各々 1.1 kbp、7.4 kbp の cDNA が挿入されており、図 4 に示すような、重複する位置関係にあることがわかった。常法に従って欠失変異 cDNA を作製し、pHB01、pHB04 の DNA 配列を解読した。この DNA 配列を制限酵素切断地図に従って組み合わせたところ、約 8.1 kbp にわたる領域をカバーし、この中に C 末端側のストップ・コドンを含む長大なオープン・リーディング・フレームが見出された。このオープン・リーディング・フレームから予測されるアミノ酸配列がラット・テロメラーゼ蛋白質の C 末端側のアミノ酸配列と 70% 以上の同一性という高い相同性を示したことから、この配列がヒト・テロメラーゼ蛋白質のものであると判断した。

(2) ヒト・テロメラーゼ蛋白質 cDNA の取得—上流配列の取得 (5' - RACE 法)

工程(1) で得られたDNA配列は配列表の配列番号13に示すDNA配列のうち核酸番号756番目以降の配列であったが、ラット・テロメラーゼ蛋白質との一次構造の比較から、オープン・リーディング・フレームがN末端側に向かって、さらに伸びていると考えられた。そこで、さらに5'側のmRNAの配列について5' - Rapid Amplification of cDNA Ends (RACE) 法を用いて検討した。

5' - RACE法は、Clontech社の5' - RACEキットを用い、マニュアルに従い行った。工程(1) においてPA-1細胞から得られたpoly (A)⁺ RNA 2 μ gと、配列表の配列番号13の核酸番号1165~1187番目の部分に相補的なDNA配列のオリゴヌクレオチドプライマーTLPCM3 10 pmolとを混合し、加熱した後に急冷した。反応混合物に逆転写酵素(GIBCO BRL社のSuperScript II)、基質ヌクレオチド、及び緩衝液を加えて42℃で1時間反応させた。EDTAを加えて反応を停止させた後、アルカリ処理で鋳型RNAを分解し、イソプロパノール沈殿を行って単鎖cDNAを単離した。さらに、このcDNAの半量に、5' - RACE用アンカープライマー [5' - P (+) ANC] 4 pmolをRNAリガーゼを用いて連結させた。

次に、TLPCM3で逆転写プライムされ、さらに3' 端にアンカーDNA配列を付加された単鎖cDNAを鋳型として、アンカーDNAに相補的なオリゴヌクレオチドプライマーRACE-PRM2と、配列表の配列番号13の核酸番号1024~1046の部分に相補的なDNA配列のオリゴヌクレオチドプライマーTLPNEとを用いて、PCRによるDNA増幅を行った。反応には20分の1量の単鎖cDNAと各々10 pmolのプライマーとを用い、GIBCO BRL社のTaqポリメラーゼを用いて添付のマニュアルに従ってPCRを行った。ただし、非特異的なDNA増幅を避けるために、反応はマニュアル・ホット・スタート法で開始した後、94℃で30秒、60℃で1分、72℃で2分のサイクルを35回繰り返した。

PCR産物をpT7BlueTベクターに組み込み、増幅DNAの挿入された

ものについてDNA配列を解読した結果、これらのうちの3クローンが殆ど同じDNA配列を有していた。これらのクローンのうち、代表的なクローンであるRACE-L4は図4に示す位置に存在するものであった。配列表の配列番号13の核酸番号156～158に開始コドンが存在し、さらに上流の同じく核酸番号144～146に同一フレームの終始コドンが存在した。開始コドンの5'側上流157bpまで、増幅されたDNAの長さがほぼ均一であることから、実際のmRNAの5'端に対応するcDNAを得た可能性が高いと考えられた。

実施例4：組換えラット・テロメラーゼ蛋白質の取得及び特異抗体の作製

日本住血吸虫グルタチオン-S-トランスフェラーゼとラット・テロメラーゼ蛋白質（配列表の配列番号1のアミノ酸番号217～345番目に相当する部分ポリペプチド）との融合蛋白質（GST-p80hom）を大腸菌を用いて発現させ、精製した遺伝子産物を抗原としてウサギを免疫した。次に、ラット・テロメラーゼ蛋白質の同じ部分を別の発現ベクターを用いてヒスチジン・ヘキサマーとの融合蛋白質（6His-p80hom）として発現させ、精製した遺伝子産物を用いてアフィニティ・カラムを作製し、ウサギ抗血清からラット・テロメラーゼ蛋白質を認識するポリクローナル抗体（配列表の配列番号1のアミノ酸番号217～345番目に相当する部分に特異的なポリクローナル抗体）を取得した。

まず、発現プラスミドベクターpGEX2T（Pharmacia社）を制限酵素SmaIで切断した後、HindIII切断部位を有するオリゴヌクレオチド・リンカーを挿入し、発現ベクターpGEXH12を作製した。このベクターを制限酵素EcoRIで切断した後、T4ポリメラーゼ（東洋紡）を用いて末端を平滑化し、さらに制限酵素HindIIIで切断した。次に、ラット・テロメラーゼ蛋白質cDNA断片含むプラスミドRaPC53を制限酵素BamHIで切断し、T4ポリメラーゼ（東洋紡）を用いて末端を平滑化した。その後、制限酵素HindIIIにてさらに切断して、ポリアクリルアミド・ゲル電気泳動に付してラット・テロメラーゼ蛋白質cDNAの部分DNA断片（配列表の配列番号1の核酸番号648～1034に相当する約390bpのHindIII-

BamHI由来平滑末端のDNA断片)を単離した。以上により得られたHindIII-平滑末端のpGEXH12ベクターとラット・テロメラーゼ蛋白質cDNA由来DNA断片とをDNAライゲーション・キット(宝酒造)を用いて連結させ、得られた組み換えベクターを用いて大腸菌株JM109(東洋紡)を形質転換した。アンピシリン耐性のクローンについて各プラスミドの制限酵素切断地図を作成し、正しい組み換えプラスミドを保有しているpGEXp80hom/JM109を選択した。

pGEXp80hom/JM109を、アンピシリンを含む50mlのLB培地に接種し、37℃で一晩振とう培養した。翌日これを同じ培地で10倍希釈し、さらに37℃で1時間培養した後、IPTGを最終濃度0.3mMになるように加え、SDS-PAGEで分子量約44kDaのGST-p80homを発現させた。GST-p80homを発現させた組み換え大腸菌はFrangoniの方法(Anal. Biochem.、210、179、1993)に従って、最終濃度1.5%ザルコシル酸ナトリウムを含む緩衝液中で溶解し、最終濃度2%トライトンX-100を加えた後、グルタチオン・セファロース・ビーズ(Pharmacia社)を加えて懸濁した。4℃で40分懸濁しながら保温した後、ビーズを1%トライトンX-100を含むリン酸緩衝液(PBS)で洗浄してカラムに充填した。ビーズに結合したGST-p80homを25mM還元型グルタチオン及び0.1%トライトンX-100を含むHepes緩衝液で溶出した。

典型的には、100ml培養分の組み換え体から0.7mgのGST-p80homが得られた。GST-p80homをトロンビン処理することにより、融合蛋白質は、SDS-PAGEにおける見かけの分子量が約29kDaのGSTと約16kDaのラット・テロメラーゼ蛋白質断片(配列表の配列番号1に示すラット・テロメラーゼ蛋白質においてアミノ酸番号217~345に相当する部分)の2つに切断された。後者をPVDF膜に固定化処理してN末端のアミノ酸配列をエドマン法にて解析し、予想されたアミノ酸配列と同一であることを確認した。体重約2.6kgの日本在来種雄ウサギ2羽(R1及びR2)を常

法に従って1回につき100 μ gのGST-p80homとフロイント・アジュバントの混合物で免疫して抗血清を得た。

上記抗血清からラット・テロメラーゼ蛋白質特異的な抗体を精製するためのアフィニティ・カラムを作製するため、GSTの代わりにヒスチジン・ヘキサマーをタグ配列として用いて同じ部分の抗原を発現させ、同様に精製した。まず、プラスミドRaPC53を制限酵素HindIII及びBamHIで切断し、ラット・テロメラーゼ蛋白質cDNAの約390bpのHindIII-BamHIのDNA断片（配列表の配列番号1で核酸番号648～1034に相当する）を単離し、この断片をpBlueScript（東洋紡）のHindIII-BamHI部位にサブクローニングした。制限酵素XhoI及びNotIを用いて、このプラスミドからラット・テロメラーゼ蛋白質cDNAの核酸番号648～1034（配列表の配列番号1）に相当するDNA断片を含むXhoI-NotIDNA断片を単離し、制限酵素SalI及びNotIで切断した発現プラスミドベクターpProEX-1（Gibco BRL社）とDNAライゲーション・キット（宝酒造）を用いて連結させた。得られた組み換えベクターを用いて大腸菌株JM109（東洋紡）を形質転換した。アンピシリン耐性のクローンについて各プラスミドの制限酵素切断地図を作成し、正しい組み換えプラスミドを保有しているpProEXp80hom/JM109を選択した。

pProEXp80hom/JM109をアンピシリンを含む50mlのLB培地に接種し、37℃で一晩振とう培養した。翌日この培養物を同じ培地で10倍希釈し、さらに37℃で1時間培養した後、IPTGを最終濃度1mMになるように加えて、SDS-PAGEで分子量約18kDaの6His-p80homを発現させた。6His-p80homを発現させた組み換え大腸菌を、Qiagen社のプロトコルに従って6Mグアニジン塩酸を含む結合緩衝液に溶解し、Ni-NTA-アガロース（Qiagen社）で展開した。ビーズを洗浄した後、結合した6His-p80homを6M尿素を含むpH4.3のTris/リン酸緩衝液で溶出した。精製された6His-p80homを含む画分を中和した後、PBSに対して透析して尿素を希釈し、不溶性物質を遠心分離で除い

た。上清にアフィゲル10 (Biorad社) を懸濁させ、6His-p80homをクロスリンクしたアフィニティ・ビーズを作製した。典型的には、100ml分のpProEXp80hom/JM109の培養菌体から0.7mgの可溶性の6His-p80homが得られ、その95%以上がアフィゲル10にクロスリンクされた。

「Antibody」(Ed Harlowら編、Cold Spring Harbor Laboratory Press) に記載の方法に従って、GST-p80で免疫されたR1の7週間目の過免疫血清2mlから175 μ g (R1-41d)、R2の7週間目の過免疫血清2mlから86 μ g (R2-41d)の抗体を得た。これらの精製抗体がGSTに対しては反応せず、ラット・テロメララーゼ蛋白質(配列表の配列番号1に示すラット・テロメララーゼ蛋白質のうち、アミノ酸番号217~345に相当する部分)にのみ反応することを、ウェスタン・ブロット法で確認した。

実施例5：免疫沈降法及びテロメララーゼ活性測定による、抗ラット・テロメララーゼ蛋白質特異抗体の評価

実施例1から実施例3で得られたラットまたはヒト由来のテロメララーゼ蛋白質cDNAが、実際にラットまたはヒト・テロメララーゼ蛋白質をコードしていることを以下のように証明した。すなわち、実施例4で得られた組み換えラット・テロメララーゼ蛋白質断片に対する特異抗体を用いて、ラットまたはヒト細胞抽出液中のテロメララーゼ活性が免疫沈降されるかどうかを検討した。

まず、R1の免疫前血清からプロテインAセファロース (Pharmacia社) を用いて総IgGを精製し (PI-1)、このIgGとR1の過免疫血清から得られた精製IgG、R1-41d (免疫開始後7週間後血清由来) 及びR1-116d (免疫開始後16週間後血清由来) の3種類のIgGを予めプロテインAセファロースにコートした。ヒト卵巣奇形腫由来PA-1細胞及びラット肝癌由来AH66F細胞から、Counterらの方法 (EMBO J.、11、1921、1992) に従ってS100抽出液を調製した。この抽出液に等容量

の1%CHAPS/1×Hypo緩衝液(Counterら、上掲論文)を加えた混合物150 μ lに、5 μ gのIgGをコートした上記プロテインAセファロース・ビーズを加え、4℃で1.5時間保温した。その後、0.5%CHAPS/1×Hypo緩衝液で洗浄した各々のビーズをテロメラーゼ反応液に懸濁して、テロメラーゼ活性を測定した。

テロメラーゼの活性は、Tatematsuらの方法(Oncogene、13, 2265-2274, 1996)に従い、ジゴキシゲニン標識dUTPと抗ジゴキシゲニン抗体を用いたELISA法で測定した。ただし、テロメラーゼによる伸長反応の際のプライマーとして5'端をビオチン標識したオリゴヌクレオチドbpTG3(Biotiny l a t e d 5' - GTAAAACGACGGCCAGTTTGGGGTTGGGGTTGGGGTTG - 3')を用い、各々0.8mMのモノデオキシヌクレオチド(TTP、dATP、dGTP)を基質として、30℃で1時間反応させた。酵素反応は過剰のEDTAを加えることにより停止させた。

一方、EDC(Sigma社製)を用いてストレプトアビジン(GIBCO BRL社製)をポリカーボネート製96穴マイクロタイタープレート(タカラ)にクロスリンクさせ、ブロッキング剤(ベーリンガーマンハイム山之内社製)を用いて37℃で2時間ブロッキングした。上記の各ウェルに、TBSで希釈したテロメラーゼ伸長反応産物25 μ lを加えて、37℃で30分保温してプレート上のストレプトアビジンに結合させた。サンプル溶液を捨てた後、過剰量のビオチン溶液を加えて37℃で30分保温し、余剰のストレプトアビジンをブロッキングした。

各ウェルを洗浄した後、20mMTris-HCl(pH8.3)、75mMKCl、0.005%W-1、1.5mM MgCl₂、4 μ MのbpTG3、1 μ Mのオリゴヌクレオチドプライマー、pTAGガンマ(5' - CAGGAAACAGCTATGACCCCTAACCCTAACCCTAACCCT - 3')、各々50 μ MのdATP、dCTP、dGTP、25 μ MのTTP、1 μ Mのジゴキシゲニン-dUTP(ベーリンガーマンハイム山之内社製)、及

びタック・スタート・アンチボディ（東洋紡社製）処理した1ユニットのタックポリメラーゼ（GIBCO BRL社製）を含むPCR反応液を加え、タカラ・PCRサーマルサイクラーを用いてPCR増幅を行った（93℃で30秒、69℃で30秒、72℃で1分の条件で34サイクル）。

50mM炭酸ナトリウム緩衝液（pH9.6）を用いて5mg/mlに調製したストレプトアビジンを、白色ポリスチレン製96穴マイクロタイタープレートに100μl/ウェルの割合で分注後、37℃で1時間保温してストレプトアビジンをコートした。ストレプトアビジン溶液を捨てた後、ブロッキング剤を150μl/ウェルの割合で分注し、37℃で2時間ブロッキングした。このウェルに、TBSで20倍に希釈したPCR産物を100μl/ウェルずつ加え、37℃で30分保温してプレートに結合させた。さらに、各ウェルを150μl/ウェルの0.05%Tween20/TBSで5回洗浄した後、TBSで5000倍希釈したアルカリホスファターゼ標識抗ジゴキシゲニン抗体（ベーリンガー・マンハイム山之内）を加えて37℃で30分保温した。プレートを150μl/ウェルの0.05%Tween20/TBSで5回洗浄した後、0.1Mジエタノールアミン緩衝液（pH9.5）で100倍希釈したCSPD（Disodium 3-(4-methoxy spiro [1,2-dioxetane-3,2-(5-chloro)tricyclo (3.3.1.1^{3,7})decan]-4-yl)phenyl phosphate）（Tropix社製）を加え、室温で30分間化学発光させてルミノメーター（ベルトールド・ジャパン）で発光量を定量化した。

この結果、ラット癌細胞抽出液またはヒト癌細胞抽出液のいずれを用いた実験においても、図3に示すようにIgGをコートしていないビーズ、免疫前血清由来IgG（PI-1）をコートしたビーズにはテロメラーゼ活性が殆ど認められなかったが、実施例4で得られた組み換えラット・テロメラーゼ蛋白質断片に対する特異抗体の2ロットのいずれかをコートしたビーズには明らかに高いテロメラーゼ活性が認められた。

実施例6：³⁵S-メチオニン標識ラット癌細胞抽出液の免疫沈降による、抗ラット・テロメラーゼ蛋白質特異抗体の評価

500万個のラット肝癌由来AH66F細胞を、透析済みウシ胎児血清(dFCS)10%を含むメチオニン欠乏ダルベッコ変法MEM(DMEM)で洗浄した後、³⁵S-メチオニンを加えた同培地中で培養して³⁵S標識し、実施例5で用いた0.5%CHAPS/1×Hypo緩衝液中で抽出した。ウサギR1の免疫前血清由来IgG、または組み換えラット・テロメラーゼ蛋白質断片による過免疫血清由来IgGを予めコートしたプロテインAセファロース・ビーズを同細胞数に相当する抽出液に加えて4℃で2時間保温した。洗浄後、LaemmliのSDS変性緩衝液を加えて加熱・変性し、6%SDS-PAGEで展開した。ゲルを酢酸で固定した後、ENHANCE(NEN社製)処理し、乾燥後にフルオログラフィーに付した。その結果、過免疫血清由来IgG処理したサンプルにのみ、約300kDaの明確なバンドが観察された。

実施例7：ヒト・テロメラーゼ蛋白質mRNAのヒト癌細胞及び正常組織における発現

Clontech社のMultiple Tissue Northern Blot及び、Human Cancer Cell Line Multiple Tissue Northern Blotを用いて、ヒト・テロメラーゼ蛋白質mRNAのヒト癌細胞及び正常組織における発現を検討した。プローブとしては実施例2の工程(1)で得られたヒト・テロメラーゼ蛋白質遺伝子cDNA断片(配列表の配列番号2)を³²P標識して用い、ハイブリダイゼーションは50%フォルムアミド存在下に42℃で一昼夜行った。各プロット膜を0.1%SDSを含む1×及び0.1×SSPE緩衝液で洗浄した後に、オートラジオグラフィーに付した。

その結果、脾、胸腺、脾、精巣、卵巣、小腸、大腸、心臓、胎盤、肺、肝、骨格筋、及び腎などのヒト正常組織由来のpoly(A)⁺RNAには明確な10.7kbのバンドが検出された。また、ヒト癌由来細胞株由来のpoly(A)⁺

RNAのプロットでは、10.7 kbのバンドに加えて、8.6 kbの短い分子種が観察された。

実施例8：ラット・テロメラーゼ蛋白質の精製と分子種の同定

3×10^9 個のラット肝癌由来細胞株AH66F細胞からCounterらの方法(EMBO. J., 11, 1921, 1995)に従ってS100抽出液を調製した。これを、TMG緩衝液(10 mM Tris-酢酸 pH 8.0, 1 mM 塩化マグネシウム、1 mM ジチオスレイトール、10%グリセロール)で飽和したヘパリンセファロースCL-6Bカラム(ファルマシア社)に供し、塩化カリウムを用いた段階溶出を行った。各溶出画分中のテロメラーゼ活性を実施例5で用いた方法で測定し、活性を含む画分を集めた。これを50 mM 塩化カリウムを含むTMG緩衝液で飽和したハイドロキシアパタイトカラム(バイオラッド社)に供し、5 mM KP緩衝液(0.25 mM リン酸二水素一カリウム、4.75 mM リン酸一水素二カリウム、50 mM 塩化カリウム、1 mM 塩化マグネシウム、1 mM ジチオスレイトール、10%グリセロール)で洗浄後、0.5 M KP緩衝液(25 mM リン酸二水素一カリウム、47.5 mM リン酸一水素二カリウム、50 mM 塩化カリウム、1 mM 塩化マグネシウム、1 mM ジチオスレイトール、10%グリセロール)を用いた段階溶出を行った。

テロメラーゼ活性を有する画分を集め、50 mM 塩化カリウムを含むTMG緩衝液(ジチオスレイトール不含)で飽和した陰イオン交換カラム(商品名リソースQ、ファルマシア社)に供し、塩化カリウムを用いた段階溶出を行った。次いで、テロメラーゼ活性を有する画分を集め、0.5 M 塩化カリウムと1 mM イミダゾールを含むTMG緩衝液(ジチオスレイトール不含)で飽和した金属(Zn^{2+})キレートアフィニティカラム(商品名ハイトラップ キレーティング、ファルマシア社)に供し、イミダゾールを用いた段階溶出を行った。テロメラーゼ活性を有する溶出画分を15-40%グリセロール濃度勾配遠心分離(ベックマン社SW28ローター、25000回転、2℃、24時間)に供した。その結果、テロメラーゼ活性と相関のある蛋白質として44Sの沈降係数を示すものが

得られ、その分子量は約1500kDaと計算された。

さらに、グリセロール濃度勾配遠心分離で生じた各画分を6%SDS-PAGEで分離し、実施例4で取得した組換えラット・テロメラーゼ蛋白質に対する特異抗体でウェスタンブロットを行ったところ、テロメラーゼ活性を示す蛋白質画分には3つの抗体反応性のバンド（SDS-PAGE上の分子量は約240kDa、230kDa、55kDa）が観察された。このうち55kDaのバンドは熱処理実験により240kDaまたは230kDaの蛋白質の分解産物であることを確認した。この結果より、ラット・テロメラーゼ蛋白質には240kDaの蛋白質（以下「p240」と称することもある）を成分として構成されたものと、230kDaの蛋白質（以下「p230」と称することもある）を成分として構成されたものの二種類が存在すると推測された。

実施例9：ラットテロメラーゼ分子種の生成と活性化

p240とp230の生成過程を調べるため、細胞のパルス・チェイス実験を行った。10cmプラスチックディッシュに蒔いたラット肝癌由来細胞株AH66F細胞を250 μ Ci/mlの $[^{35}\text{S}]$ メチオニン（商品名Trans 35S-label、ICN社）と10%牛胎児血清（JRH バイオサイエンス社）を含む1mlのDMEM培地（メチオニン、システイン不含、ライフテックオリエンタル社）中で30分間パルスラベルし、次いで大過剰の非放射性メチオニンを培地中に添加した。非放射性メチオニン添加後0、1、3、6時間後に細胞を回収し、組換えラット・テロメラーゼ蛋白質に対する特異抗体を用い、実施例4と同様に免疫沈降を行った。

得られた免疫沈降物を6%SDS-PAGE、次いでオートラジオグラフィーに供した。その結果、パルスラベル直後（0時間）では免疫沈降されたのは主にp240であった。しかし、経時的（1、3、6時間）にp240は減少し、p230が増加した。このことから、ラット・テロメラーゼ蛋白質は、はじめp240を含む構成の蛋白質として発現され、その後修飾を受けてp230を含む構成の蛋白質になると考えられる。

ラット正常組織及びラット肝癌由来細胞株AH66F細胞中のp240/p230の存在比と、テロメラーゼ活性との相関を調べた。まず、ラット肝臓、腎臓、精巣及びAH66F細胞からCounterらの方法(EMBO. J、11、1921、1995)に従ってS100抽出液を調製し、これを実施例8と同様にヘパリンセファロースCL-6Bカラムにて部分精製した。各テロメラーゼ部分精製画分について組換えラット・テロメラーゼ蛋白質特異抗体を用いたウェスタンブロット法によるp230/p240存在比、および、テロメラーゼ活性の測定を行った。その結果、テロメラーゼ活性の強さの順は高いものよりAH66F細胞、精巣、肝臓であり、腎臓では検出されなかった。一方、p230の存在比は多い順にAH66F細胞、精巣、肝臓であった。腎臓ではほとんどp230は観察されなかった。

この結果はp230の存在比とテロメラーゼ活性との強い相関を示しており、p230が活性型、p240は不活性型のラット・テロメラーゼ蛋白質を構成する分子種であると考えられる。以上より、ラットテロメラーゼは、はじめ不活性型のp240で構成された分子種として生成され、その後修飾を受けてp240がp230に変化し活性型分子種が生成することが確認された。

産業上の利用可能性

本発明により、細胞増殖に必須であり、かつ癌細胞の増殖への関与が示唆されている高等動物由来のテロメラーゼ蛋白質及びそれをコードする遺伝子が提供された。本発明のテロメラーゼ蛋白質及びそれをコードする遺伝子は、例えば、細胞増殖及び細胞の老化などの生体制御機構の解明に有用であり、癌の治療薬の開発に特に有用性が期待される。また、本発明のテロメラーゼ蛋白質を特異的に認識する抗体は癌細胞の検出のための試薬として有用であり、癌の早期発見を目的とした臨床検査薬としての有用性が期待される。さらに、本発明のテロメラーゼ蛋白質のサブユニットが活性型および不活性型ではSDS-ポリアクリルアミド電気泳動法における分子量が異なるという性質を利用して、テロメラーゼ蛋白質に作用する薬物のスクリーニングを行うことが可能になる。

配列表

配列番号: 1

配列の長さ: 核酸 = 8215、アミノ酸 = 2629

配列の型: 核酸及びアミノ酸

トポロジー: 直鎖状二本鎖

配列の種類: cDNA

起源: 生物名 ラット

配列

```

AGCTCCGCCC CTCCCCTTGC CCAGCCTCGC CCCTTCGCCT CTCTAGGGTG TTGGTTTCCT 60
TTCAGTTCTC TTTCTTCAAC CTATCCACTG GCTGACCTAG GCCGGTTTCT GCTCCTTGTT 120
GCGGAGAACC AACGCGCCCC TCACTGTGCA CAGCTTTTCC AGTCCCGAGC GCAGGCACAT 180
AGAGATTGTG CTGCCGCT ATG GAG AAA CTC TGT GGT TAT GTG CCT GTC      228
      Met Glu Lys Leu Cys Gly Tyr Val Pro Val
              1              5              10
CAC CCA GAC ATC CTC TCC TTG AAG AAT CGG TGC CTG ACC ATG CTC TCT 276
His Pro Asp Ile Leu Ser Leu Lys Asn Arg Cys Leu Thr Met Leu Ser
              15              20              25
GAC ATC CAA CCC CTG GAG AAA ATA CAT GGA CAG AGA TCT GTC AAC CCA 324
Asp Ile Gln Pro Leu Glu Lys Ile His Gly Gln Arg Ser Val Asn Pro
              30              35              40
GAC ATC CTG TCC TTG GAG AAC CGG TGC CTG ACC TTG CTC CCT GAT CTC 372
Asp Ile Leu Ser Leu Glu Asn Arg Cys Leu Thr Leu Leu Pro Asp Leu
              45              50              55
CAG CCC ATG GAG AAA ATA CAT GGA CAG AGA TCT GTC CAC CCA GAC ATC 420
Gln Pro Met Glu Lys Ile His Gly Gln Arg Ser Val His Pro Asp Ile
              60              65              70
CTC TCC TCA GAG AAC CGG TGT CTG ACC TTG CTC CCT GAC CTC CAG TCC 468

```

51

220 225 230
 TCT GGA GAC TCT GAC TCT CAC CCT GAA ACC ACT GAC CAG ATC CTG CAG 948
 Ser Gly Asp Ser Asp Ser His Pro Glu Thr Thr Asp Gln Ile Leu Gln
 235 240 245 250
 GAG AAG AAG ATG GCT CTC TTG ACC TTG CTG TGC TCA GCT ATG GCC TCA 996
 Glu Lys Lys Met Ala Leu Leu Thr Leu Leu Cys Ser Ala Met Ala Ser
 255 260 265
 AGT GTG AAT GTG AAA GAT GCC TCC GAT CCT ACC CGG GCA TCT ATC CAT 1044
 Ser Val Asn Val Lys Asp Ala Ser Asp Pro Thr Arg Ala Ser Ile His
 270 275 280
 GAA GTC TGC AGT GCG CTG GCC CCC TTG GAA CCT GAG TTC ATC CTT AAG 1092
 Glu Val Cys Ser Ala Leu Ala Pro Leu Glu Pro Glu Phe Ile Leu Lys
 285 290 295
 GCA TCT TTG TAT GCT AGG CAG CAG CTT AAC CTC CGG GAC ATA GCC AAT 1140
 Ala Ser Leu Tyr Ala Arg Gln Gln Leu Asn Leu Arg Asp Ile Ala Asn
 300 305 310
 ATA GTG TTG GCC GTG GCT GCC CTC TTG CCA GCC TGC CGC CCC CAT GTA 1188
 Ile Val Leu Ala Val Ala Ala Leu Leu Pro Ala Cys Arg Pro His Val
 315 320 325 330
 CGA CGG TAT TAC TCT GCC ATT GTT CAC CTG CCT TCA GAC TGG ATC CAG 1236
 Arg Arg Tyr Tyr Ser Ala Ile Val His Leu Pro Ser Asp Trp Ile Gln
 335 340 345
 GTA GCC GAG TTC TAC CAG AGC CTG GCA GAA GGG GAT GAG AAG AAG TTG 1284
 Val Ala Glu Phe Tyr Gln Ser Leu Ala Glu Gly Asp Glu Lys Lys Leu
 350 355 360
 GTG CCC CTG CCT GCC TGC CTC CGT GCT GCC ATG ACT GAC AAA TTT GCC 1332
 Val Pro Leu Pro Ala Cys Leu Arg Ala Ala Met Thr Asp Lys Phe Ala
 365 370 375

CAG TTT GAT GAG TAC CAG CTA GCG AAG TAC AAC CCA CGG AAA CAC CGA 1380
 Gln Phe Asp Glu Tyr Gln Leu Ala Lys Tyr Asn Pro Arg Lys His Arg
 380 385 390
 TCC AAG ACA CGT TCC CGC CAG CCA CCC CGC CCT CAA AGG ACA AAA CCT 1428
 Ser Lys Thr Arg Ser Arg Gln Pro Pro Arg Pro Gln Arg Thr Lys Pro
 395 400 405 410
 CCA TTT TCA GAG AGT GGG AAA TGT TTT CCA AAG AGC GTT TGG CCC CTT 1476
 Pro Phe Ser Glu Ser Gly Lys Cys Phe Pro Lys Ser Val Trp Pro Leu
 415 420 425
 AAA AAC GAA CAG ATT TCG TTC GAA GCA GCT TAT AAT GCA GTG TCA GAG 1524
 Lys Asn Glu Gln Ile Ser Phe Glu Ala Ala Tyr Asn Ala Val Ser Glu
 430 435 440
 AAG AAA AGG CTA CCA AGG TTC ACT CTG AAG AAG TTG GTA GAG CAA CTG 1572
 Lys Lys Arg Leu Pro Arg Phe Thr Leu Lys Lys Leu Val Glu Gln Leu
 445 450 455
 CAT ATC CAT GAG CCT GCG CAG CAT GTC CAG GCC CTG CTG GGC TAC AGG 1620
 His Ile His Glu Pro Ala Gln His Val Gln Ala Leu Leu Gly Tyr Arg
 460 465 470
 TAC CCA TCC ACC CTA GAG CTC TTT TCT CGG AGT CAT CTC CCT GGG CCA 1668
 Tyr Pro Ser Thr Leu Glu Leu Phe Ser Arg Ser His Leu Pro Gly Pro
 475 480 485 490
 TGG GAC TCT AGC AGG GCT GGG CAA CGG ATG AAG CTC CAA AGG CCA GAG 1716
 Trp Asp Ser Ser Arg Ala Gly Gln Arg Met Lys Leu Gln Arg Pro Glu
 495 500 505
 ACC TGG GAG CGG GAG CTG AGC TTA CGT GGA AAC AGA GCT TCT GTG TGG 1764
 Thr Trp Glu Arg Glu Leu Ser Leu Arg Gly Asn Arg Ala Ser Val Trp
 510 515 520
 GAG GAA CTC ATA GAC AAT GGG AAA CTC CCC TTC ATG GCC ATG CTC CGG 1812

Glu Glu Leu Ile Asp Asn Gly Lys Leu Pro Phe Met Ala Met Leu Arg
 525 530 535
 AAC CTG TGT AAC CTG CTG CGG ACT GGG ATC AGT GCC CAC CAC CAT GAA 1860
 Asn Leu Cys Asn Leu Leu Arg Thr Gly Ile Ser Ala His His His Glu
 540 545 550
 CTC GTT CTC CAG AGA CTC CAG CAT GAG AAA TCT GTG ATT CAC AGT CGG 1908
 Leu Val Leu Gln Arg Leu Gln His Glu Lys Ser Val Ile His Ser Arg
 555 560 565 570
 CAG TTT CCA TTC AGA TTC CTT AAT GCT CAC GAC TCT CTC GAT AGA CTC 1956
 Gln Phe Pro Phe Arg Phe Leu Asn Ala His Asp Ser Leu Asp Arg Leu
 575 580 585
 GAG GCT CAG CTC AGA AGT AAA GCA TCG CCC TTC CCT TCC AAT ACA ACA 2004
 Glu Ala Gln Leu Arg Ser Lys Ala Ser Pro Phe Pro Ser Asn Thr Thr
 590 595 600
 TTG ATG AAG CGG ATA ATG ATT AGA AAC TCA AAA AAA ATC AAG AGA CCT 2052
 Leu Met Lys Arg Ile Met Ile Arg Asn Ser Lys Lys Ile Lys Arg Pro
 605 610 615
 GCC AAC CCG AGG TAC CTG TGC ACC CTG ACG CAG CGG CAG CTT CGG GCG 2100
 Ala Asn Pro Arg Tyr Leu Cys Thr Leu Thr Gln Arg Gln Leu Arg Ala
 620 625 630
 GCA ATG GCT ATC CCG GTG ATG TAT GAG CAT CTC AAG CGG GAG AAA CTG 2148
 Ala Met Ala Ile Pro Val Met Tyr Glu His Leu Lys Arg Glu Lys Leu
 635 640 645 650
 AGG CTG CAC AAG GCC AGA CAG TGG ACC TGT GAC CTT GAG TTG CTG GAG 2196
 Arg Leu His Lys Ala Arg Gln Trp Thr Cys Asp Leu Glu Leu Leu Glu
 655 660 665
 CGG TAT CGC CAG GCC CTG GAA ACG GCC GTG AAC ATC TCT GTA AAG CAC 2244
 Arg Tyr Arg Gln Ala Leu Glu Thr Ala Val Asn Ile Ser Val Lys His

670	675	680	
AAC CTA CCC CCG CTG CCA GGC CGA ACC CTC TTG GTC TAT CTC ACA GAT 2292			
Asn Leu Pro Pro Leu Pro Gly Arg Thr Leu Leu Val Tyr Leu Thr Asp			
685	690	695	
GCA AAT GCC AAC AGA CTT TGT CCC AAG AGT CAC TTG CAA GGG CCT CCC 2340			
Ala Asn Ala Asn Arg Leu Cys Pro Lys Ser His Leu Gln Gly Pro Pro			
700	705	710	
CTG AAC TAT GTG CTG CTG TTG ATC GGG ATG ATG ATG GCT CGG GCG GAG 2388			
Leu Asn Tyr Val Leu Leu Leu Ile Gly Met Met Met Ala Arg Ala Glu			
715	720	725	730
CAG ACG ACA GTT TGG CTG TGT GGG ACA GGA ACT GTG AAG ACA CCA GTA 2436			
Gln Thr Thr Val Trp Leu Cys Gly Thr Gly Thr Val Lys Thr Pro Val			
735	740	745	
CTT ACA GCC GAC GAA GGT ATC CTG AAG ACT GCC ATC AAA CTT CAG GCT 2484			
Leu Thr Ala Asp Glu Gly Ile Leu Lys Thr Ala Ile Lys Leu Gln Ala			
750	755	760	
CAA GTC CAG GAG TTA GAA GAA AAT GAT GAG TGG CCC CTG GAA ACT TTT 2532			
Gln Val Gln Glu Leu Glu Glu Asn Asp Glu Trp Pro Leu Glu Thr Phe			
765	770	775	
GAG AAG TAC CTG CTA TCT CTG GCT GTG CGA AGG ACC CCT ATT GAC AGG 2580			
Glu Lys Tyr Leu Leu Ser Leu Ala Val Arg Arg Thr Pro Ile Asp Arg			
780	785	790	
GTC ATC CTG TTC GGC CAA AGG ATG GAT ACG GAG CTG CTG AAT GTA GCC 2628			
Val Ile Leu Phe Gly Gln Arg Met Asp Thr Glu Leu Leu Asn Val Ala			
795	800	805	810
AAA CAG ATT ATC TGG CAG CAT GTG AAT TCC AAG TGC CTC TTC GTC AGT 2676			
Lys Gln Ile Ile Trp Gln His Val Asn Ser Lys Cys Leu Phe Val Ser			
815	820	825	

GTC CTC CTA CGG AAA ATG CAG TAC ATG TCA CCA AAT TTG AAT CCC AAT 2724
 Val Leu Leu Arg Lys Met Gln Tyr Met Ser Pro Asn Leu Asn Pro Asn
 830 835 840
 GAT GTG ACG CTC TCG GGC TGC ACT GAC GGG ATC CTG AAG TTC ATT GCG 2772
 Asp Val Thr Leu Ser Gly Cys Thr Asp Gly Ile Leu Lys Phe Ile Ala
 845 850 855
 GAG CAT GGA GCC TCT CGT CTT CTG GAA CAT GTG GGC CAA CTA GAT AAG 2820
 Glu His Gly Ala Ser Arg Leu Leu Glu His Val Gly Gln Leu Asp Lys
 860 865 870
 ATA TTC AAG ATC CCT CCA CCC CCA GGA AAG ACA AAG GTC TCA CCT CTC 2868
 Ile Phe Lys Ile Pro Pro Pro Pro Gly Lys Thr Lys Val Ser Pro Leu
 875 880 885 890
 CGG CCG CTG GAG GAG AAC AAC CCT GGT CCC TTC GTT CCT ATT TCC CAG 2916
 Arg Pro Leu Glu Glu Asn Asn Pro Gly Pro Phe Val Pro Ile Ser Gln
 895 900 905
 CAT GGA TGG CGC AAC ATC CGG CTT TTC ATT TCG TCC ACT TTC CGA GAC 2964
 His Gly Trp Arg Asn Ile Arg Leu Phe Ile Ser Ser Thr Phe Arg Asp
 910 915 920
 ATG CAT GGG GAA CGA GAC TTG CTG ATG CGA TCT GTT CTG CCA GCG CTG 3012
 Met His Gly Glu Arg Asp Leu Leu Met Arg Ser Val Leu Pro Ala Leu
 925 930 935
 CAG GCC CGA GCG TTC CCC CAC CGC ATC AGC CTT CAC GCC ATT GAC CTG 3060
 Gln Ala Arg Ala Phe Pro His Arg Ile Ser Leu His Ala Ile Asp Leu
 940 945 950
 CGC TGG GGA ATC ACG GAG GAA GAG ACC CGC AGG AAC AGA CAA CTG GAA 3108
 Arg Trp Gly Ile Thr Glu Glu Glu Thr Arg Arg Asn Arg Gln Leu Glu
 955 960 965 970
 GTG TGC CTT GGG GAG GTG GAG AAC TCT CAG CTG TTC GTG GGG ATC CTG 3156

Val Cys Leu Gly Glu Val Glu Asn Ser Gln Leu Phe Val Gly Ile Leu
 975 980 985
 GGC TCC CGC TAT GGC TAT ACT CCC CCC AGC TAT GAT CTG CCT GAC CAC 3204
 Gly Ser Arg Tyr Gly Tyr Thr Pro Pro Ser Tyr Asp Leu Pro Asp His
 990 995 1000
 CCC CAC TTT CAC TGG ACC CAG CGA TAC CCT TCG GGG CGC TCT GTA ACA 3252
 Pro His Phe His Trp Thr Gln Arg Tyr Pro Ser Gly Arg Ser Val Thr
 1005 1010 1015
 GAG ATG GAG GTG ATG CAG TTC CTG AAC CGT GGC CAA CGC TCG GAA CCC 3300
 Glu Met Glu Val Met Gln Phe Leu Asn Arg Gly Gln Arg Ser Glu Pro
 1020 1025 1030
 TCT GAC CAA GCT CTC ATC TAC TTC CGA GAT CCT GGT TTC CTT AGC TCT 3348
 Ser Asp Gln Ala Leu Ile Tyr Phe Arg Asp Pro Gly Phe Leu Ser Ser
 1035 1040 1045 1050
 GTG CCA GAT GTC TGG AAA CCT GAC TTT ATT TCC GAG TCA GAA GAG GCT 3396
 Val Pro Asp Val Trp Lys Pro Asp Phe Ile Ser Glu Ser Glu Glu Ala
 1055 1060 1065
 GCA CAT CGG GTC TCA GAA CTG AAG AGA TTC CTA CAG GAA CAG AAA GAG 3444
 Ala His Arg Val Ser Glu Leu Lys Arg Phe Leu Gln Glu Gln Lys Glu
 1070 1075 1080
 GTT ACC TGC CGC AGG TAC TCC TGT GAA TGG GGA GGC GTA GCA GCC GGC 3492
 Val Thr Cys Arg Arg Tyr Ser Cys Glu Trp Gly Gly Val Ala Ala Gly
 1085 1090 1095
 CGG CCC TAT ACT GGG GGC CTG GAG GAG TTT GGA CAG TTG GTT CTC CAA 3540
 Arg Pro Tyr Thr Gly Gly Leu Glu Glu Phe Gly Gln Leu Val Leu Gln
 1100 1105 1110
 GAT GTG TGG AGC GTG ATC CAG AAG CGT TAC CTG CAG CCT GGG GCC CAG 3588
 Asp Val Trp Ser Val Ile Gln Lys Arg Tyr Leu Gln Pro Gly Ala Gln

1115	1120	1125	1130	
TTG GAG CAG CCA GGA TCC ATC TCA GAA GAG GAT TTG ATC CAG GCC AGC	3636			
Leu Glu Gln Pro Gly Ser Ile Ser Glu Glu Asp Leu Ile Gln Ala Ser				
1135	1140	1145		
TTT CAG CAG CTG AAG AGC CCA CCG AGT CCC GCA CGG CCA CGC CTT CTT	3684			
Phe Gln Gln Leu Lys Ser Pro Pro Ser Pro Ala Arg Pro Arg Leu Leu				
1150	1155	1160		
CAG GAT ACC GTG CAA CAG CTG ATG CTG CCC CAC GGG AGG CTG AGC CTA	3732			
Gln Asp Thr Val Gln Gln Leu Met Leu Pro His Gly Arg Leu Ser Leu				
1165	1170	1175		
GTG ATT GGG CAG GCA GGA CAG GGA AAG ACT GCC TTC CTG GCA TCC CTT	3780			
Val Ile Gly Gln Ala Gly Gln Gly Lys Thr Ala Phe Leu Ala Ser Leu				
1180	1185	1190		
GTG TCG GCC CTG AAG GTT CCC GAC CAG CCC AAT GTG GCC CCG TTC GTT	3828			
Val Ser Ala Leu Lys Val Pro Asp Gln Pro Asn Val Ala Pro Phe Val				
1195	1200	1205	1210	
TTC TTC CAC TTT TCA GCA GCC CGC CCT GAC CAG TGT CTT GCT TTC AAC	3876			
Phe Phe His Phe Ser Ala Ala Arg Pro Asp Gln Cys Leu Ala Phe Asn				
1215	1220	1225		
CTC CTC AGA CGC CTC TGT ACC CAT CTG CAT CAA AAA CTG GGA GAG CCG	3924			
Leu Leu Arg Arg Leu Cys Thr His Leu His Gln Lys Leu Gly Glu Pro				
1230	1235	1240		
AGC GCT CTC CCC AGC ACT TAC AGA GGC CTG GTG TGG GAA CTG CAG CAG	3972			
Ser Ala Leu Pro Ser Thr Tyr Arg Gly Leu Val Trp Glu Leu Gln Gln				
1245	1250	1255		
AAG CTG CTC CTC AAA TCT GCC CAG TGG CTG CAA CCA GGC CAG ACT TTG	4020			
Lys Leu Leu Leu Lys Ser Ala Gln Trp Leu Gln Pro Gly Gln Thr Leu				
1260	1265	1270		

GTC CTT ATT ATC GAC GGG GCA GAT AAG TTG GTG GAC CAT AAT GGA CAG 4068
 Val Leu Ile Ile Asp Gly Ala Asp Lys Leu Val Asp His Asn Gly Gln
 1275 1280 1285 1290
 CTG ATT TCA GAC TGG ATC CCC AAG TCT CTT CCG CGG CGA GTA CAC CTG 4116
 Leu Ile Ser Asp Trp Ile Pro Lys Ser Leu Pro Arg Arg Val His Leu
 1295 1300 1305
 GTG CTG AGT GTG TCT AGT GAC TCA GGC CTG GGA GAG ACC CTT CAG CAA 4164
 Val Leu Ser Val Ser Ser Asp Ser Gly Leu Gly Glu Thr Leu Gln Gln
 1310 1315 1320
 AGT CAG AGT GCT TAT GTG GTG GCC TTG GGG TCT TTG GTC CCG TCT TCA 4212
 Ser Gln Ser Ala Tyr Val Val Ala Leu Gly Ser Leu Val Pro Ser Ser
 1325 1330 1335
 AGG GCT CAG CTT GTG AGA GAA GAG CTA GCA CTG TAT GGG AAA CGG CTG 4260
 Arg Ala Gln Leu Val Arg Glu Glu Leu Ala Leu Tyr Gly Lys Arg Leu
 1340 1345 1350
 GAG GAG TCA CCT TTT AAC AAC CAG ATG CGG CTG CTG CTG GCA AAG CAG 4308
 Glu Glu Ser Pro Phe Asn Asn Gln Met Arg Leu Leu Leu Ala Lys Gln
 1355 1360 1365 1370
 GGG TCA AGC CTG CCA CTG TAC CTG CAC CTC GTC ACT GAC TAC CTG AGG 4356
 Gly Ser Ser Leu Pro Leu Tyr Leu His Leu Val Thr Asp Tyr Leu Arg
 1375 1380 1385
 CTT TTC ACA CTG TAC GAA CAG GTG TCT GAG AGA CTT CGA ACC CTG CCC 4404
 Leu Phe Thr Leu Tyr Glu Gln Val Ser Glu Arg Leu Arg Thr Leu Pro
 1390 1395 1400
 GCC ACT CTC CCA CTG CTG CTG CAG CAC ATC CTG AGC ACC TTG GAG CAA 4452
 Ala Thr Leu Pro Leu Leu Leu Gln His Ile Leu Ser Thr Leu Glu Gln
 1405 1410 1415
 GAG CAT GGC CAT AAC GTC CTT CCT CAA GCT TTG ACT GCC CTT GAG GTC 4500

Glu His Gly His Asn Val Leu Pro Gln Ala Leu Thr Ala Leu Glu Val
 1420 1425 1430
 ACG CAC AGT GGT CTG ACT GTG GAC CAG CTG CAT GCA GTC CTG AGC ACG 4548
 Thr His Ser Gly Leu Thr Val Asp Gln Leu His Ala Val Leu Ser Thr
 1435 1440 1445 1450
 TGG TTG ACT TTG CCC AAG GAG ACT AAG AGC TGG GAA GAG GCA GTG GCT 4596
 Trp Leu Thr Leu Pro Lys Glu Thr Lys Ser Trp Glu Glu Ala Val Ala
 1455 1460 1465
 GCC AGT CAC AGT GGA AAC CTC TAC CCC TTG GCT CCA TTT GCC TAC CTT 4644
 Ala Ser His Ser Gly Asn Leu Tyr Pro Leu Ala Pro Phe Ala Tyr Leu
 1470 1475 1480
 GTC CAG AGT CTA CGC AGT TTA CTA GGC GAG GGC CCC GTG GAG CGC CCT 4692
 Val Gln Ser Leu Arg Ser Leu Leu Gly Glu Gly Pro Val Glu Arg Pro
 1485 1490 1495
 GGC GCC CGT CTC TGC CTC TCT GAT GGG CCT CTG AGG ACA GCA GTT AAA 4740
 Gly Ala Arg Leu Cys Leu Ser Asp Gly Pro Leu Arg Thr Ala Val Lys
 1500 1505 1510
 CGT CGC TAT GGG AAA AGG CTG GGC CTA GAG AAG ACT GCG CAT GTC CTC 4788
 Arg Arg Tyr Gly Lys Arg Leu Gly Leu Glu Lys Thr Ala His Val Leu
 1515 1520 1525 1530
 ATT GCA GCT CAC CTC TGG AAG ATG TGT GAC CCT GAT GCC TCA GGC ACC 4836
 Ile Ala Ala His Leu Trp Lys Met Cys Asp Pro Asp Ala Ser Gly Thr
 1535 1540 1545
 TTC CGA AGT TGC CCT CCC GAG GCT CTG AAA GAT TTA CCT TAC CAC CTG 4884
 Phe Arg Ser Cys Pro Pro Glu Ala Leu Lys Asp Leu Pro Tyr His Leu
 1550 1555 1560
 CTC CAG AGC GGG AAC CAT GGT CTC CTT GCA AAG TTC CTT ACC AAC CTC 4932
 Leu Gln Ser Gly Asn His Gly Leu Leu Ala Lys Phe Leu Thr Asn Leu

1565	1570	1575	
CAT GTG GTG GCT GCA TAT CTG GAA GTG GGT CTA GTC CCG GAC CTC TTG 4980			
His Val Val Ala Ala Tyr Leu Glu Val Gly Leu Val Pro Asp Leu Leu			
1580	1585	1590	
GAG GCT TAC GAG CTC TAT GCT TCT TCA AAG CCT GAA GTG AAC CAG AAG 5028			
Glu Ala Tyr Glu Leu Tyr Ala Ser Ser Lys Pro Glu Val Asn Gln Lys			
1595	1600	1605	1610
CTC CCG GAG GCA GAT GTT GCT GTA TTC CAC AAC TTC CTG AAA CAA CAG 5076			
Leu Pro Glu Ala Asp Val Ala Val Phe His Asn Phe Leu Lys Gln Gln			
1615	1620	1625	
GCT TCA CTC CTT ACC CAG TAT CCT TTG CTC CTG CTC CAG CAG GCA GCT 5124			
Ala Ser Leu Leu Thr Gln Tyr Pro Leu Leu Leu Leu Gln Gln Ala Ala			
1630	1635	1640	
AGC CAG CCT GAA GAG TCA CCT GTT TGC TGC CAG GCC CCC CTG CTC ACC 5172			
Ser Gln Pro Glu Glu Ser Pro Val Cys Cys Gln Ala Pro Leu Leu Thr			
1645	1650	1655	
CAG CGG TGG CAC AAC CAG TGC ATA CTG AAA TGG ATT AAT AAA CCC CAG 5220			
Gln Arg Trp His Asn Gln Cys Ile Leu Lys Trp Ile Asn Lys Pro Gln			
1660	1665	1670	
ACC TTG AAG GGT CAG CAA AGC TTG TCT CTG CCA ATT TCC TCA TCC CCA 5268			
Thr Leu Lys Gly Gln Gln Ser Leu Ser Leu Pro Ile Ser Ser Ser Pro			
1675	1680	1685	1690
ACT GCT GTG GCC TTC TCT CCT AAT GGG CAA AGA GCA GCT GTG GGG ACT 5316			
Thr Ala Val Ala Phe Ser Pro Asn Gly Gln Arg Ala Ala Val Gly Thr			
1695	1700	1705	
GCT GGT GGG ACA ATT TAC CTG TTG AAC TTG AGA ACC TGG CAG GAG GAG 5364			
Ala Gly Gly Thr Ile Tyr Leu Leu Asn Leu Arg Thr Trp Gln Glu Glu			
1710	1715	1720	

AAG GCT CTG GTG AGT GGC TGT GAT GGG ATT TCC TCT TTC GCG TTC CTG 5412
 Lys Ala Leu Val Ser Gly Cys Asp Gly Ile Ser Ser Phe Ala Phe Leu
 1725 1730 1735
 TCA GAC ACT GCT CTT TTC CTT ACC ACC TTC GAT GGG CTC CTG GAG CTT 5460
 Ser Asp Thr Ala Leu Phe Leu Thr Thr Phe Asp Gly Leu Leu Glu Leu
 1740 1745 1750
 TGG GAC CTG CAA CAT GGT TGT TGG GTG TTC CAG ACC AAG GCC CAC CAG 5508
 Trp Asp Leu Gln His Gly Cys Trp Val Phe Gln Thr Lys Ala His Gln
 1755 1760 1765 1770
 TAC CAA ATC ACT GGC TGC TGC CTG AGC CCA GAC CGC CGC CTG CTG GCC 5556
 Tyr Gln Ile Thr Gly Cys Cys Leu Ser Pro Asp Arg Arg Leu Leu Ala
 1775 1780 1785
 ACC GTG TGT TTG GGA GGA TAC GTA AAG CTG TGG GAC ACA GTC CAG GGC 5604
 Thr Val Cys Leu Gly Gly Tyr Val Lys Leu Trp Asp Thr Val Gln Gly
 1790 1795 1800
 CAG CTG GCT TTC CAG TAC ACC CAT CCC AAG TCT CTA AAC TGC ATC ACC 5652
 Gln Leu Ala Phe Gln Tyr Thr His Pro Lys Ser Leu Asn Cys Ile Thr
 1805 1810 1815
 TTC CAC CCA GAG GGG CAG GTG GTA GCC ACA GGC AAC TGG TCT GGC ATC 5700
 Phe His Pro Glu Gly Gln Val Val Ala Thr Gly Asn Trp Ser Gly Ile
 1820 1825 1830
 GTG ACC TTC TTC CAG GCA GAT GGA CTC AAA GTC ACC AAG GAA CTA GGG 5748
 Val Thr Phe Phe Gln Ala Asp Gly Leu Lys Val Thr Lys Glu Leu Gly
 1835 1840 1845 1850
 GGC CCA GGA CCC TCT GTT CGT ACG CTG GCA TTC AGT GCA CCC GGG AAG 5796
 Gly Pro Gly Pro Ser Val Arg Thr Leu Ala Phe Ser Ala Pro Gly Lys
 1855 1860 1865
 GTT GTG GCT CTA GGC CGG ATA GAT GGG ACA GTG GAG CTG TGG GCC TGG 5844

Val Val Ala Leu Gly Arg Ile Asp Gly Thr Val Glu Leu Trp Ala Trp
 1870 1875 1880
 CAA GAG GGC ACA CGG CTG GCA GCC TTC CCT GCA CAG TGT GGC GGT GTC 5892
 Gln Glu Gly Thr Arg Leu Ala Ala Phe Pro Ala Gln Cys Gly Gly Val
 1885 1890 1895
 TCC ACC GTT CTT TTC TTG CAT GCT GGA GGC CGG TTC CTG ACG GCT GGG 5940
 Ser Thr Val Leu Phe Leu His Ala Gly Gly Arg Phe Leu Thr Ala Gly
 1900 1905 1910
 GAA GAT GGC AAG GCT CAG TTA TGG TCA GGA TTT CTT GGC CGG CCC AGG 5988
 Glu Asp Gly Lys Ala Gln Leu Trp Ser Gly Phe Leu Gly Arg Pro Arg
 1915 1920 1925 1930
 GGT TGC CTG GGC TCT CTT TAT CTT TCT CCT GCG CTC TCT GTG GCT CTC 6036
 Gly Cys Leu Gly Ser Leu Tyr Leu Ser Pro Ala Leu Ser Val Ala Leu
 1935 1940 1945
 AAC CCA GAC GGT GAC CAG GTG GCT GTT GGG TAC CGA GGA GAT GGC ATT 6084
 Asn Pro Asp Gly Asp Gln Val Ala Val Gly Tyr Arg Gly Asp Gly Ile
 1950 1955 1960
 AAA ATC TAC AGA ATT TCT TCA GGT CCC CAG GAG GCT CAA TGC CAA GAG 6132
 Lys Ile Tyr Arg Ile Ser Ser Gly Pro Gln Glu Ala Gln Cys Gln Glu
 1965 1970 1975
 CTA AAT GTG GCG GTG TCT GCA CTG GTC TGG CTG AGT CCC AGC GTC TTG 6180
 Leu Asn Val Ala Val Ser Ala Leu Val Trp Leu Ser Pro Ser Val Leu
 1980 1985 1990
 GTG AGT GGT GCA GAA GAT GGC TCC CTG CAT GGC TGG ATG CTC AGG AGA 6228
 Val Ser Gly Ala Glu Asp Gly Ser Leu His Gly Trp Met Leu Arg Arg
 1995 2000 2005 2010
 AAC TCC CTT CAG TCC CTG TGG CTG TCA TCC GTG TGC CAG AAG CCT GTG 6276
 Asn Ser Leu Gln Ser Leu Trp Leu Ser Ser Val Cys Gln Lys Pro Val

	2015	2020	2025	
CTG GGG CTG GCT GCC TCC CAG GAG TTC TTG GCT TCT GCC TCA GAG GAC				6324
Leu Gly Leu Ala Ala Ser Gln Glu Phe Leu Ala Ser Ala Ser Glu Asp				
	2030	2035	2040	
TTC ACG GTG CGA CTG TGG CCA AGA CAG CTG CTG ACA CAG CCA CAT GCA				6372
Phe Thr Val Arg Leu Trp Pro Arg Gln Leu Leu Thr Gln Pro His Ala				
	2045	2050	2055	
GTA GAA GAG TTG CCC TGT GCG GCT GAA CTC CGG GGA CAC GAG GGG CCG				6420
Val Glu Glu Leu Pro Cys Ala Ala Glu Leu Arg Gly His Glu Gly Pro				
	2060	2065	2070	
GTG TGC TGC TGT AGC TTC AGC CCG GAT GGA CGC ATC TTG GCC ACA GCG				6468
Val Cys Cys Cys Ser Phe Ser Pro Asp Gly Arg Ile Leu Ala Thr Ala				
	2075	2080	2085	2090
GGC AGG GAT CGG AAT CTC CTC TGC TGG GAC GTC AAG GTA GCC CAA GCC				6516
Gly Arg Asp Arg Asn Leu Leu Cys Trp Asp Val Lys Val Ala Gln Ala				
	2095	2100	2105	
CCT CTC CTG ATT CAC ACG TTC TCG TCC TGT CAT CGA GAC TGG ATC ACT				6564
Pro Leu Leu Ile His Thr Phe Ser Ser Cys His Arg Asp Trp Ile Thr				
	2110	2115	2120	
GGC TGT ACG TGG ACC AAA GAC AAC ATC CTG ATC TCC TGC TCT AGT GAT				6612
Gly Cys Thr Trp Thr Lys Asp Asn Ile Leu Ile Ser Cys Ser Ser Asp				
	2125	2130	2135	
GGC TCT GTG GGA CTC TGG AAC CCA GAG GCA GGA CAG CAA CTT GGC CAG				6660
Gly Ser Val Gly Leu Trp Asn Pro Glu Ala Gly Gln Gln Leu Gly Gln				
	2140	2145	2150	
TTC CCA GGT CAC CAG AGT GCC GTG AGC GCT GTG GTT GCT GTG GAG GAA				6708
Phe Pro Gly His Gln Ser Ala Val Ser Ala Val Val Ala Val Glu Glu				
	2155	2160	2165	2170

CAC ATT GTA TCT GTG ACT CGG GAT GGG ACC TTG AAA GTG TGG GAC CGT 6756

His Ile Val Ser Val Ser Arg Asp Gly Thr Leu Lys Val Trp Asp Arg

2175

2180

2185

CAG GGT GTG GAG CTG ACC AGC ATC CCT GCC CAT TCC GGA CCC ATT AGC 6804

Gln Gly Val Glu Leu Thr Ser Ile Pro Ala His Ser Gly Pro Ile Ser

2190

2195

2200

CAG TGT GCG GCT GCT CTG GAA CCC CGT CCA GCT GGA CAG CCT GGA TCA 6852

Gln Cys Ala Ala Ala Leu Glu Pro Arg Pro Ala Gly Gln Pro Gly Ser

2205

2210

2215

GAG CTT ATG GTG GTG ACT GTT GGA CTG GAT GGG GCC ACA AAG CTG TGG 6900

Glu Leu Met Val Val Thr Val Gly Leu Asp Gly Ala Thr Lys Leu Trp

2220

2225

2230

CAT CCC CTG TTG GTG TGC CAA ATA CAT ACC CTG CAG GGA CAC AGT GGT 6948

His Pro Leu Leu Val Cys Gln Ile His Thr Leu Gln Gly His Ser Gly

2235

2240

2245

2250

CCA GTC ACA GCT GCT GCT GCT TCA GAG GCC TCA GGC CTC CTG CTG ACC 6996

Pro Val Thr Ala Ala Ala Ala Ser Glu Ala Ser Gly Leu Leu Leu Thr

2255

2260

2265

TCA GAC AAT AGC TCT GTA CGA CTC TGG CAG ATC CCT AAG GAA GCA GAT 7044

Ser Asp Asn Ser Ser Val Arg Leu Trp Gln Ile Pro Lys Glu Ala Asp

2270

2275

2280

GAT ACC TGC AAA CCT AGG AGT TCT GCG GTC ATC ACC GCT GTG GCG TGG 7092

Asp Thr Cys Lys Pro Arg Ser Ser Ala Val Ile Thr Ala Val Ala Trp

2285

2290

2295

GCA CCA GAT GGT TCT CTG GTG GTG TCT GGA AAT GAA GCT GGG GAA CTA 7140

Ala Pro Asp Gly Ser Leu Val Val Ser Gly Asn Glu Ala Gly Glu Leu

2300

2305

2310

ACG CTG TGG CAG AAA GCG CAG GCT GTG GCT ACG GCA CGG GCT CCA GGC 7188

Thr Leu Trp Gln Lys Ala Gln Ala Val Ala Thr Ala Arg Ala Pro Gly
 2315 2320 2325 2330
 CGC GTC AGT GAC CTG ATC TGG TGC TCC GCA AAT GCA TTC TTT GTT CTC 7236
 Arg Val Ser Asp Leu Ile Trp Cys Ser Ala Asn Ala Phe Phe Val Leu
 2335 2340 2345
 AGT GCT AAT GAA AAT GTC AGT GAG TGG CAA GTG GAA CTG AGG AAA GGT 7284
 Ser Ala Asn Glu Asn Val Ser Glu Trp Gln Val Glu Leu Arg Lys Gly
 2350 2355 2360
 TCA ACA TGC ACC AAT TTC AGA CTT TAT CTG AAG AGA GTT CTG CAG GAG 7332
 Ser Thr Cys Thr Asn Phe Arg Leu Tyr Leu Lys Arg Val Leu Gln Glu
 2365 2370 2375
 GAC TTG GGA GTC TTG ACA GGT ATG GCC CTG GCG CCT GAC GGC CAG TCT 7380
 Asp Leu Gly Val Leu Thr Gly Met Ala Leu Ala Pro Asp Gly Gln Ser
 2380 2385 2390
 CTC ATT TTG ATG AAA GAG GAT GTA GAA TTG CTA CAG ATG AAG CCC GGG 7428
 Leu Ile Leu Met Lys Glu Asp Val Glu Leu Leu Gln Met Lys Pro Gly
 2395 2400 2405 2410
 TCT ACT CCA TCT TCG ATC TGC AGG AGG TAT GCA GTG CAT TCT TCT ATA 7476
 Ser Thr Pro Ser Ser Ile Cys Arg Arg Tyr Ala Val His Ser Ser Ile
 2415 2420 2425
 CTG TGC ACC AGC AAA GAC TAT GGC CTG TTT TAC CTG CAG CAG GGA AAC 7524
 Leu Cys Thr Ser Lys Asp Tyr Gly Leu Phe Tyr Leu Gln Gln Gly Asn
 2430 2435 2440
 TCT GGA TCT CTT TCT ATC TTG GAG CAG GAG GAG TCA GGG AAG TTT GAA 7572
 Ser Gly Ser Leu Ser Ile Leu Glu Gln Glu Glu Ser Gly Lys Phe Glu
 2445 2450 2455
 AAG ACC CTG GAC TTC AAT CTG AAC TTA AAT AAT CCT AAT GGG TCC CCA 7620
 Lys Thr Leu Asp Phe Asn Leu Asn Leu Asn Asn Pro Asn Gly Ser Pro

2460 2465 2470
 GTA TCA ATC ACT CAG GCT GAA CCT GAG TCT GGG TCC TCG CTT TTG TGT 7668
 Val Ser Ile Thr Gln Ala Glu Pro Glu Ser Gly Ser Ser Leu Leu Cys
 2475 2480 2485 2490
 GCT ACC TCT GAT GGG ATG CTG TGG AAC TTA TCT GAG TGT ACC CCA GAA 7716
 Ala Thr Ser Asp Gly Met Leu Trp Asn Leu Ser Glu Cys Thr Pro Glu
 2495 2500 2505
 GGA GAG TGG GTC GTA GAT AAC ATC TGG CAG AAA AAA TCA AGA AAC CCT 7764
 Gly Glu Trp Val Val Asp Asn Ile Trp Gln Lys Lys Ser Arg Asn Pro
 2510 2515 2520
 AAA AGT CGA ACT CCG GGG ACA GAT TCG TCC CCA GGC TTA TTC TGC ATG 7812
 Lys Ser Arg Thr Pro Gly Thr Asp Ser Ser Pro Gly Leu Phe Cys Met
 2525 2530 2535
 GAT AGC TGG GTA GAA CCC ACA CAT TTA AAG GCA CGG CAG TGT AAA AAG 7860
 Asp Ser Trp Val Glu Pro Thr His Leu Lys Ala Arg Gln Cys Lys Lys
 2540 2545 2550
 ATT CAC TTG GGC TCT GTC ACG GCC CTC CAT GTG CTG CCC GGA TTG CTG 7908
 Ile His Leu Gly Ser Val Thr Ala Leu His Val Leu Pro Gly Leu Leu
 2555 2560 2565 2570
 GTG ACT GCT TCA GAG GAC AGA GAT GTT AAG CTG TGG GAG AGA CCC AGT 7956
 Val Thr Ala Ser Glu Asp Arg Asp Val Lys Leu Trp Glu Arg Pro Ser
 2575 2580 2585
 ATG CAG CTG CTC GGC TTG TTC CGA TGT GAA GGG CCG GTG AGC TGT CTG 8004
 Met Gln Leu Leu Gly Leu Phe Arg Cys Glu Gly Pro Val Ser Cys Leu
 2590 2595 2600
 GAA CCT TGG ATG GAG CCC AGC TCT CCC CTG CAG CTT GCT GTG GGA GAT 8052
 Glu Pro Trp Met Glu Pro Ser Ser Pro Leu Gln Leu Ala Val Gly Asp
 2605 2610 2615

GCA CAA GGA AAC TTG TAT TTT CTA TCT TGG GAA TGAAGATGAA

8095

Ala Gln Gly Asn Leu Tyr Phe Leu Ser Trp Glu ***

2620

2625

2629

GAATCAGGAC AAAGATGGTG TCACCGGATG ATGGTCACCT GAAGACACCA GTGTCTATAT 8155

TCTTAATAAG GTTATAAAAT AAAGTGTGG AAGATCTAAA AAAAAAAAAA AAAAAAAAAA 8215

配列番号 : 2

配列の長さ : 核酸 = 487、アミノ酸 = 162

配列の型 : 核酸及びアミノ酸

トポロジー : 直鎖状二本鎖

配列の種類 : cDNA

起源 : 生物名 ヒト

配列

AAG TTC GCG CAG TTT GAC GAG TAC CAG CTG GCT AAG TAC AAC CCT CGG 48

Lys Phe Ala Gln Phe Asp Glu Tyr Gln Leu Ala Lys Tyr Asn Pro Arg

1

5

10

15

AAG CAC CGG GCC AAG AGA CAC CCC CGC CGG CCA CCC CGC TCT CCA GGG 96

Lys His Arg Ala Lys Arg His Pro Arg Arg Pro Pro Arg Ser Pro Gly

20

25

30

ATG GAG CCT CCA TTT TCT CAC AGA TGT TTT CCA AGG TAC ATA GGG TTT 144

Met Glu Pro Pro Phe Ser His Arg Cys Phe Pro Arg Tyr Ile Gly Phe

35

40

45

CTC AGA GAA GAG CAG AGA AAG TTT GAG AAG GCC GGT GAT ACA GTG TCA 192

Leu Arg Glu Glu Gln Arg Lys Phe Glu Lys Ala Gly Asp Thr Val Ser

50

55

60

GAG AAA AAG AAT CCT CCA AGG TTC ACC CTG AAG AAG CTG GTT CAG CGA 240

Glu Lys Lys Asn Pro Pro Arg Phe Thr Leu Lys Lys Leu Val Gln Arg

65

70

75

80

69

AAGCTATGGG ATCAGTGACC AAGATGCCAA TCTCTTCTAC CCTCTCTCC TAG GCA TCT 178

*** Ala Ser

1

TTG TAT GCT AGG CAG CAG CTT AAC CTC CGG GAC ATA GCC AAT ATA GTG 226
Leu Tyr Ala Arg Gln Gln Leu Asn Leu Arg Asp Ile Ala Asn Ile Val

5

10

15

TTG GCC GTG GCT GCC CTC TTG CCA GCC TGC CGC CCC CAT GTA CGA CGG 274
Leu Ala Val Ala Ala Leu Leu Pro Ala Cys Arg Pro His Val Arg Arg

20

25

30

TAT TAC TCT GCC ATT GTT CAC CTG CCT TCA GAC TGG AAC CAG GTA GCC 322
Tyr Tyr Ser Ala Ile Val His Leu Pro Ser Asp Trp Asn Gln Val Ala

35

40

45

50

GAG TTC TAC CAG GTA TGG TAC TTA G 347
Glu Phe Tyr Gln Val Trp Tyr Leu

55

配列番号 : 4

配列の長さ : 4 0 8

配列の型 : 核酸

鎖の数 : 二本鎖

トポロジー : 直鎖状

起源 : 生物名 ラット

直接の起源 : プラスミド R a P C 5 3

配列

AGC TTG GGG GGA GAA GAA GAA GAA GTG GTG GGG GCA CCG GTC CTA AAA 48
Ser Leu Gly Gly Glu Glu Glu Glu Val Val Gly Ala Pro Val Leu Lys

1

5

10

15

CTC ACA TCT GGA GAC TCT GAC TCT CAC CCT GAA ACC ACT GAC CAG ATC 96

Leu Thr Ser Gly Asp Ser Asp Ser His Pro Glu Thr Thr Asp Gln Ile	
20 25 30	
CTG CAG GAG AAG AAG ATG GCT CTC TTG ACC TTG CTG TGC TCA GCT ATG	144
Leu Gln Glu Lys Lys Met Ala Leu Leu Thr Leu Leu Cys Ser Ala Met	
35 40 45	
GCC TCA AGT GTG AAT GTG AAA GAT GCC TCC GAT CCT ACC CGG GCA TCT	192
Ala Ser Ser Val Asn Val Ile Tyr Ala Ser Asp Pro Thr Arg Ala Ser	
50 55 60	
ATC CAT GAA GTC TGC AGT GCG CTG GCC CCC TTG GAA CCT GAG TTC ATC	240
Ile His Glu Val Cys Ser Ala Leu Ala Pro Leu Glu Pro Glu Phe Ile	
65 70 75 80	
CTT AAG GCA TCT TTG TAT GCT AGG CAG CAG CTT AAC CTC CGG GAC ATA	288
Leu Lys Ala Ser Leu Tyr Ala Arg Gln Gln Leu Asn Leu Arg Asp Ile	
85 90 95	
GCC AAT ATA GTG TTG GAA GTG GCT GCC CTC TTG CCA GCC TGC CGC CCC	336
Ala Asn Ile Val Lys Ala Val Ala Ala Leu Leu Pro Ala Cys Arg Pro	
100 105 110	
CAT GTA CGA CGG TAT TAC TCT GCC ATT GTT CAC CTG CCT TCA GAC TGG	384
His Val Arg Arg Tyr Tyr Ser Ala Ile Val His Leu Pro Ser Asp Trp	
115 120 125	
ATC CAG GTA GCC GAG TTC TAC CAG	408
Ile Glu Val Ala Glu Phe Tyr Gln	
130 135	

配列番号 : 5

配列の長さ : 17

配列の型 : 核酸

鎖の数 : 一本鎖

トポロジー：直鎖状

配列の種類：他の核酸 合成DNA

他の情報：R はA またはG、Y はC またはT を示す。

配列

CARTTYGAYG ARTAYCA

17

配列番号：6

配列の長さ：17

配列の型：核酸

鎖の数：一本鎖

トポロジー：直鎖状

配列の種類：他の核酸 合成DNA

他の情報：R はA またはG、N はA、G、C またはT、W はA またはT を示す。

配列

ARCATNGCCA TRVANGG

17

配列番号：7

配列の長さ：23

配列の型：核酸

鎖の数：一本鎖

トポロジー：直鎖状

配列の種類：他の核酸 合成DNA

他の情報：R はSA またはG、Y はC またはT、I はinosine を示す。

配列

AARTTYGCIC ARTTYGAYGA RTA

23

配列番号：8

配列の長さ：26

配列の型：核酸

鎖の数：一本鎖

トポロジー：直鎖状

配列の種類：他の核酸 合成DNA

他の情報：R はA またはG、Y はC またはT、I はinosine を示す。

配列

TTYGAYGART AYCARYTIGC IAARTA

26

配列番号：9

配列の長さ：26

配列の型：核酸

鎖の数：一本鎖

トポロジー：直鎖状

配列の種類：他の核酸 合成DNA

他の情報：R はA またはG、I はinosine、K はG またはT を示す。

配列

ARRTTICKIA RCATIGCCAT RAAIGG

26

配列番号：10

配列の長さ：26

配列の型：核酸

鎖の数：一本鎖

トポロジー：直鎖状

配列の種類：他の核酸 合成DNA

他の情報：R はA またはG、I はinosine、K はG またはT を示す。

配列

TTRCAIARRT TICKIARCAT IGCCAT

26

配列番号：1 1

配列の長さ：2 3

配列の型：核酸

鎖の数：一本鎖

トポロジー：直鎖状

配列の種類：他の核酸 合成DNA

配列

CAGGGATGGA GCCTCCATTT TCT

23

配列番号：1 2

配列の長さ：2 3

配列の型：核酸

鎖の数：一本鎖

トポロジー：直鎖状

配列の種類：他の核酸 合成DNA

配列

TCAATGAGTT CCTCCAGAC CGA

23

配列番号：1 3

配列の長さ：核酸 = 8 8 3 9、アミノ酸 = 2 6 2 5

配列の型：核酸及びアミノ酸

トポロジー：直鎖状二本鎖

配列の種類：cDNA

起源：生物名 ヒト

配列

AGATCCGCAT CCGGCGCCTC CCCC GGCTGC CACCCTTCCC ACCGGCAGAA TCCAGAGCGA 60

AGTTTCTGCT TCCTGCTGCG GGAATCGGAC GCCCCAGGTC AGGCACCCAG GGTTCACG 120

CCCAGTCTAA GGCATATACA AGCTGAGTTT CAGCC ATG GAA AAA CTC CAT 170
 Met Glu Lys Leu His
 1 5
 GGG CAT GTG TCT GCC CAT CCA GAC ATC CTC TCC TTG GAG AAC CGG TGC 218
 Gly His Val Ser Ala His Pro Asp Ile Leu Ser Leu Glu Asn Arg Cys
 10 15 20
 CTG GCT ATG CTC CCT GAC TTA CAG CCC TTG GAG AAA CTA CAT CAG CAT 266
 Leu Ala Met Leu Pro Asp Leu Gln Pro Leu Glu Lys Leu His Gln His
 25 30 35
 GTA TCT ACC CAC TCA GAT ATC CTC TCC TTG AAG AAC CAG TGC CTA GCC 314
 Val Ser Thr His Ser Asp Ile Leu Ser Leu Lys Asn Gln Cys Leu Ala
 40 45 50
 ACG CTT CCT GAC CTG AAG ACC ATG GAA AAA CCA CAT GGA TAT GTG TCT 362
 Thr Leu Pro Asp Leu Lys Thr Met Glu Lys Pro His Gly Tyr Val Ser
 55 60 65
 GCC CAC CCA GAC ATC CTC TCC TTG GAG AAC CAG TGC CTG GCC ACA CTT 410
 Ala His Pro Asp Ile Leu Ser Leu Glu Asn Gln Cys Leu Ala Thr Leu
 70 75 80 85
 TCT GAC CTG AAG ACC ATG GAG AAA CCA CAT GGA CAT GTT TCT GCC CAC 458
 Ser Asp Leu Lys Thr Met Glu Lys Pro His Gly His Val Ser Ala His
 90 95 100
 CCA GAC ATC CTC TCC TTG GAG AAC CGA TGC CTG GCC ACC CTC TCT AGT 506
 Pro Asp Ile Leu Ser Leu Glu Asn Arg Cys Leu Ala Thr Leu Ser Ser
 105 110 115
 CTA AAG AGC ACT GTG TCT GCC AGC CCC TTG TTC CAG AGT CTA CAG ATA 554
 Leu Lys Ser Thr Val Ser Ala Ser Pro Leu Phe Gln Ser Leu Gln Ile
 120 125 130
 TCT CAC ATG ATG CAA GCT GAT TTG TAC CGT GTG AAC AAC AGC AAT TGC 602

Ser His Met Met Gln Ala Asp Leu Tyr Arg Val Asn Asn Ser Asn Cys
 135 140 145
 CTG CTC TCT GAG CCT CCA AGT TGG AGG GCT CAG CAT TTC TCT AAG GGA 650
 Leu Leu Ser Glu Pro Pro Ser Trp Arg Ala Gln His Phe Ser Lys Gly
 150 155 160 165
 CTA GAC CTT TCA ACC TGC CCT ATA GCC CTG AAA TCC ATC TCT GCC ACA 698
 Leu Asp Leu Ser Thr Cys Pro Ile Ala Leu Lys Ser Ile Ser Ala Thr
 170 175 180
 GAG ACA GCT CAG GAA GCA ACT TTG GGT CGT TGG TTT GAT TCA GAA GAG 746
 Glu Thr Ala Gln Glu Ala Thr Leu Gly Arg Trp Phe Asp Ser Glu Glu
 185 190 195
 AAG AAA GGG GCA GAG ACC CAA ATG CCT TCT TAT AGT CTG AGC TTG GGA 794
 Lys Lys Gly Ala Glu Thr Gln Met Pro Ser Tyr Ser Leu Ser Leu Gly
 200 205 210
 GAG GAG GAG GAG GTG GAG GAT CTG GCC GTG AAG CTC ACC TCT GGA GAC 842
 Glu Glu Glu Glu Val Glu Asp Leu Ala Val Lys Leu Thr Ser Gly Asp
 215 220 225
 TCT GAA TCT CAT CCA GAG CCT ACT GAC CAT GTC CTT CAG GAA AAG AAG 890
 Ser Glu Ser His Pro Glu Pro Thr Asp His Val Leu Gln Glu Lys Lys
 230 235 240 245
 ATG GCT CTA CTG AGC TTG CTG TGC TCT ACT CTG GTC TCA GAA GTA AAC 938
 Met Ala Leu Leu Ser Leu Leu Cys Ser Thr Leu Val Ser Glu Val Asn
 250 255 260
 ATG AAC AAT ACA TCT GAC CCC ACC CTG GCT GCC ATT TTT GAA ATC TGT 986
 Met Asn Asn Thr Ser Asp Pro Thr Leu Ala Ala Ile Phe Glu Ile Cys
 265 270 275
 CGT GAA CTT GCC CTC CTG GAG CCT GAG TTT ATC CTC AAG GCA TCT TTG 1034
 Arg Glu Leu Ala Leu Leu Glu Pro Glu Phe Ile Leu Lys Ala Ser Leu

280	285	290	
TAT GCC AGG CAG CAG CTG AAC GTC CGG AAT GTG GCC AAT AAA ATC TTG	1082		
Tyr Ala Arg Gln Gln Leu Asn Val Arg Asn Val Ala Asn Lys Ile Leu			
295	300	305	
GCC ATT GCT GCT TTC TTG CCG GCG TGT CGC CCC CAC CTG CGA CGA TAT	1130		
Ala Ile Ala Ala Phe Leu Pro Ala Cys Arg Pro His Leu Arg Arg Tyr			
310	315	320	325
TTC TGT GCC ATT GTC CAG CTG CCT TCT GAC TGG ATC CAG GTG GCT GAG	1178		
Phe Cys Ala Ile Val Gln Leu Pro Ser Asp Trp Ile Gln Val Ala Glu			
330	335	340	
CTT TAC CAG AGC CTG GCT GAG GGA GAT AAG AAT AAG CTG GTG CCC CTG	1226		
Leu Tyr Gln Ser Leu Ala Glu Gly Asp Lys Asn Lys Leu Val Pro Leu			
345	350	355	
CCC GCC TGT CTC CGT ACT GCC ATG ACG GAC AAA TTT GCC CAG TTT GAC	1274		
Pro Ala Cys Leu Arg Thr Ala Met Thr Asp Lys Phe Ala Gln Phe Asp			
360	365	370	
GAG TAC CAG CTG GCT AAG TAC AAC CCT CGG AAG CAC CGG GCC AAG AGA	1322		
Glu Tyr Gln Leu Ala Lys Tyr Asn Pro Arg Lys His Arg Ala Lys Arg			
375	380	385	
CAC CCC CGC CGG CCA CCC CGC TCT CCA GGG ATG GAG CCT CCA TTT TCT	1370		
His Pro Arg Arg Pro Pro Arg Ser Pro Gly Met Glu Pro Pro Phe Ser			
390	395	400	405
CAC AGA TGT TTT CCA AGG TAC ATA GGG TTT CTC AGA GAA GAG CAG AGA	1418		
His Arg Cys Phe Pro Arg Tyr Ile Gly Phe Leu Arg Glu Glu Gln Arg			
410	415	420	
AAG TTT GAG AAG GCC GGT GAT ACA GTG TCA GAG AAA AAG AAT CCT CCA	1466		
Lys Phe Glu Lys Ala Gly Asp Thr Val Ser Glu Lys Lys Asn Pro Pro			
425	430	435	

AGG TTC ACC CTG AAG AAG CTG GTT CAG CGA CTG CAC ATC CAC AAG CCT 1514
 Arg Phe Thr Leu Lys Lys Leu Val Gln Arg Leu His Ile His Lys Pro
 440 445 450
 GCC CAG CAC GTT CAA GCC CTG CTG GGT TAC AGA TAC CCC TCC AAC CTA 1562
 Ala Gln His Val Gln Ala Leu Leu Gly Tyr Arg Tyr Pro Ser Asn Leu
 455 460 465
 CAG CTC TTT TCT CGA AGT CGC CTT CCT GGG CCT TGG GAT TCT AGC AGA 1610
 Gln Leu Phe Ser Arg Ser Arg Leu Pro Gly Pro Trp Asp Ser Ser Arg
 470 475 480 485
 GCT GGG AAG AGG ATG AAG CTG TCT AGG CCA GAG ACC TGG GAG CGG GAG 1658
 Ala Gly Lys Arg Met Lys Leu Ser Arg Pro Glu Thr Trp Glu Arg Glu
 490 495 500
 CTG AGC CTA CGG GGG AAC AAA GCG TCG GTC TGG GAG GAA CTC ATT GAA 1706
 Leu Ser Leu Arg Gly Asn Lys Ala Ser Val Trp Glu Glu Leu Ile Glu
 505 510 515
 AAT GGG AAG CTT CCC TTC ATG GCC ATG CTT CGG AAC CTG TGC AAC CTG 1754
 Asn Gly Lys Leu Pro Phe Met Ala Met Leu Arg Asn Leu Cys Asn Leu
 520 525 530
 CTG CGG GTT GGA ATC AGT TCC CGC CAC CAT GAG CTC ATT CTC CAG AGA 1802
 Leu Arg Val Gly Ile Ser Ser Arg His His Glu Leu Ile Leu Gln Arg
 535 540 545
 CTC CAG CAT GCG AAG TCG GTG ATC CAC AGT CGG CAG TTT CCA TTC AGA 1850
 Leu Gln His Ala Lys Ser Val Ile His Ser Arg Gln Phe Pro Phe Arg
 550 555 560 565
 TTT CTT AAC GCC CAT GAT GCC ATT GAT GCC CTC GAG GCT CAA CTC AGA 1898
 Phe Leu Asn Ala His Asp Ala Ile Asp Ala Leu Glu Ala Gln Leu Arg
 570 575 580
 AAT CAA GCA TTG CCC TTT CCT TCG AAT ATA ACA CTG ATG AGG CGG ATA 1946

Asn Gln Ala Leu Pro Phe Pro Ser Asn Ile Thr Leu Met Arg Arg Ile
 585 590 595
 CTA ACT AGA AAT GAA AAG AAC CGT CCC AGG CGG AGG TTT CTT TGC CAC 1994
 Leu Thr Arg Asn Glu Lys Asn Arg Pro Arg Arg Arg Phe Leu Cys His
 600 605 610
 CTA AGC CGT CAG CAG CTT CGG ATG GCA ATG AGG ATA CCT GTG TTG TAT 2042
 Leu Ser Arg Gln Gln Leu Arg Met Ala Met Arg Ile Pro Val Leu Tyr
 615 620 625
 GAG CAG CTC AAG AGG GAG AAG CTG AGA GTA CAC AAG GCC AGA CAG TGG 2090
 Glu Gln Leu Lys Arg Glu Lys Leu Arg Val His Lys Ala Arg Gln Trp
 630 635 640 645
 AAA TAT GAT GGT GAG ATG CTG AAC AGG TAC CGA CAG GCC CTA GAG ACA 2138
 Lys Tyr Asp Gly Glu Met Leu Asn Arg Tyr Arg Gln Ala Leu Glu Thr
 650 655 660
 GCT GTG AAC CTC TCT GTG AAG CAC AGC CTG CCC CTG CTG CCA GGC CGC 2186
 Ala Val Asn Leu Ser Val Lys His Ser Leu Pro Leu Leu Pro Gly Arg
 665 670 675
 ACT GTC TTG GTC TAT CTG ACA GAT GCT AAT GCA GAC AGG CTC TGT CCA 2234
 Thr Val Leu Val Tyr Leu Thr Asp Ala Asn Ala Asp Arg Leu Cys Pro
 680 685 690
 AAG AGC AAC CCA CAA GGG CCC CCG CTG AAC TAT GCA CTG CTG TTG ATT 2282
 Lys Ser Asn Pro Gln Gly Pro Pro Leu Asn Tyr Ala Leu Leu Leu Ile
 695 700 705
 GGG ATG ATG ATC ACG AGG GCG GAG CAG GTG GAC GTC GTG CTG TGT GGA 2330
 Gly Met Met Ile Thr Arg Ala Glu Gln Val Asp Val Val Leu Cys Gly
 710 715 720 725
 GGT GAC ACT CTG AAG ACT GCA GTG CTT AAG GCA GAA GAA GGC ATC CTG 2378
 Gly Asp Thr Leu Lys Thr Ala Val Leu Lys Ala Glu Glu Gly Ile Leu

730	735	740	
AAG ACT GCC ATC AAG CTC CAG GCT CAA GTC CAG GAG TTT GAT GAA AAT			2426
Lys Thr Ala Ile Lys Leu Gln Ala Gln Val Gln Glu Phe Asp Glu Asn			
745	750	755	
GAT GGA TGG TCC CTG AAT ACT TTT GGG AAA TAC CTG CTG TCT CTG GCT			2474
Asp Gly Trp Ser Leu Asn Thr Phe Gly Lys Tyr Leu Leu Ser Leu Ala			
760	765	770	
GGC CAA AGG GTT CCT GTG GAC AGG GTC ATC CTC CTT GGC CAA AGC ATG			2522
Gly Gln Arg Val Pro Val Asp Arg Val Ile Leu Leu Gly Gln Ser Met			
775	780	785	
GAT GAT GGA ATG ATA AAT GTG GCC AAA CAG CTT TAC TGG CAG CGT GTG			2570
Asp Asp Gly Met Ile Asn Val Ala Lys Gln Leu Tyr Trp Gln Arg Val			
790	795	800	805
AAT TCC AAG TGC CTC TTT GTT GGT ATC CTC CTA AGA AGG GTA CAA TAC			2618
Asn Ser Lys Cys Leu Phe Val Gly Ile Leu Leu Arg Arg Val Gln Tyr			
810	815	820	
CTG TCA ACA GAT TTG AAT CCC AAT GAT GTG ACA CTC TCA GGC TGT ACT			2666
Leu Ser Thr Asp Leu Asn Pro Asn Asp Val Thr Leu Ser Gly Cys Thr			
825	830	835	
GAT GCG ATA CTG AAG TTC ATT GCA GAG CAT GGG GCC TCC CAT CTT CTG			2714
Asp Ala Ile Leu Lys Phe Ile Ala Glu His Gly Ala Ser His Leu Leu			
840	845	850	
GAA CAT GTG GGC CAA ATG GAC AAA ATA TTC AAG ATT CCA CCA CCC CCA			2762
Glu His Val Gly Gln Met Asp Lys Ile Phe Lys Ile Pro Pro Pro Pro			
855	860	865	
GGA AAG ACA GGG GTC CAG TCT CTC CGG CCA CTG GAA GAG GAC ACT CCA			2810
Gly Lys Thr Gly Val Gln Ser Leu Arg Pro Leu Glu Glu Asp Thr Pro			
870	875	880	885

AGC CCC TTG GCT CCT GTT TCC CAG CAA GGA TGG GGC AGC ATC CGG CTT 2858
 Ser Pro Leu Ala Pro Val Ser Gln Gln Gly Trp Gly Ser Ile Arg Leu
 890 895 900
 TTC ATT TCA TCC ACT TTC CGA GAC ATG CAC CGG GGA GCG GAC CTG CTG 2906
 Phe Ile Ser Ser Thr Phe Arg Asp Met His Arg Gly Ala Asp Leu Leu
 905 910 915
 CTG AGG TCT GTG CTG CCA GCA CTG CAG GCC CGA GCG GCC CCT CAC CGT 2954
 Leu Arg Ser Val Leu Pro Ala Leu Gln Ala Arg Ala Ala Pro His Arg
 920 925 930
 ATC AGC CTT CAC CGA ATC GAC CTC CGC TGG GGC GTC ACT GAG GAG GAG 3002
 Ile Ser Leu His Arg Ile Asp Leu Arg Trp Gly Val Thr Glu Glu Glu
 935 940 945
 ACC CGT AGG AAC AGA CAA CTG GAA GTG TGC CTT GGG GAG GTG GAG AAC 3050
 Thr Arg Arg Asn Arg Gln Leu Glu Val Cys Leu Gly Glu Val Glu Asn
 950 955 960 965
 GCA CAG CTG TTT GTG GGG ATT CTG GGC TCC CGT TAT GGA AAC ATT CCC 3098
 Ala Gln Leu Phe Val Gly Ile Leu Gly Ser Arg Tyr Gly Asn Ile Pro
 970 975 980
 CCC AGC TAC AAC CTT CCT GAC CAT CCA CAC TTC CAC TGG GCC CAG CAG 3146
 Pro Ser Tyr Asn Leu Pro Asp His Pro His Phe His Trp Ala Gln Gln
 985 990 995
 TAC CCT TCA GGG CGC TCT GTG ACA GAG ATG GAG GTG ATG CAG TTC CTG 3194
 Tyr Pro Ser Gly Arg Ser Val Thr Glu Met Glu Val Met Gln Phe Leu
 1000 1005 1010
 AAC CGG AAC CAA CGT CTG CAG CCC TCT GCC CAA GCT CTC ATC TAC TTC 3242
 Asn Arg Asn Gln Arg Leu Gln Pro Ser Ala Gln Ala Leu Ile Tyr Phe
 1015 1020 1025
 CGG GAT TCC AGC TTC CTC AGC TCT GTG CCA GAT GCC TGG AAA TCT GAC 3290

Arg Asp Ser Ser Phe Leu Ser Ser Val Pro Asp Ala Trp Lys Ser Asp
 1030 1035 1040 1045
 TTT GTT TCT GAG TCT GAA GAG GCC GCA TGT CGG ATC TCA GAA CTG AAG 3338
 Phe Val Ser Glu Ser Glu Glu Ala Ala Cys Arg Ile Ser Glu Leu Lys
 1050 1055 1060
 AGC TAC CTA AGC AGA CAG AAA GGG ATA ACC TGC CGC AGA TAC CCC TGT 3386
 Ser Tyr Leu Ser Arg Gln Lys Gly Ile Thr Cys Arg Arg Tyr Pro Cys
 1065 1070 1075
 GAG TGG GGG GGT GTG GCA GCT GGC CGG CCC TAT GTT GGC GGG CTG GAG 3434
 Glu Trp Gly Gly Val Ala Ala Gly Arg Pro Tyr Val Gly Gly Leu Glu
 1080 1085 1090
 GAG TTT GGG CAG TTG GTT CTG CAG GAT GTA TGG AAT ATG ATC CAG AAG 3482
 Glu Phe Gly Gln Leu Val Leu Gln Asp Val Trp Asn Met Ile Gln Lys
 1095 1100 1105
 CTC TAC CTG CAG CCT GGG GCC CTG CTG GAG CAG CCA GTG TCC ATC CCA 3530
 Leu Tyr Leu Gln Pro Gly Ala Leu Leu Glu Gln Pro Val Ser Ile Pro
 1110 1115 1120 1125
 GAC GAT GAC TTG GTC CAG GCC ACC TTC CAG CAG CTG CAG AAG CCA CCG 3578
 Asp Asp Asp Leu Val Gln Ala Thr Phe Gln Gln Leu Gln Lys Pro Pro
 1130 1135 1140
 AGT CCT GCC CGG CCA CGC CTT CTT CAG GAC ACA GTG CAA CGG CTG ATG 3626
 Ser Pro Ala Arg Pro Arg Leu Leu Gln Asp Thr Val Gln Arg Leu Met
 1145 1150 1155
 CTG CCC CAC GGA AGG CTG AGC CTG GTG ACG GGG CAG TCA GGA CAG GCC 3674
 Leu Pro His Gly Arg Leu Ser Leu Val Thr Gly Gln Ser Gly Gln Gly
 1160 1165 1170
 AAG ACA GCC TTC CTG GCA TCT CTT GTG TCA GCC CTG CAG GCT CCT GAT 3722
 Lys Thr Ala Phe Leu Ala Ser Leu Val Ser Ala Leu Gln Ala Pro Asp

1175	1180	1185	
GGG GCC AAG GTG GCA CCA TTA GTC TTC TTC CAC TTT TCT GGG GCT CGT			3770
Gly Ala Lys Val Ala Pro Leu Val Phe Phe His Phe Ser Gly Ala Arg			
1190	1195	1200	1205
CCT GAC CAG GGT CTT GCC CTC ACT CTG CTC AGA CGC CTC TGT ACC TAT			3818
Pro Asp Gln Gly Leu Ala Leu Thr Leu Leu Arg Arg Leu Cys Thr Tyr			
1210	1215	1220	
CTG CGT GGC CAA CTA AAA GAG TCA GGT GCC CTC CCC AGC ACC TAC CGA			3866
Leu Arg Gly Gln Leu Lys Glu Ser Gly Ala Leu Pro Ser Thr Tyr Arg			
1225	1230	1235	
AGC CTG GTG TGG GAG CTG CAG CAG AGG CTG CTG CCC AAG TCT GCT GAG			3914
Ser Leu Val Trp Glu Leu Gln Gln Arg Leu Leu Pro Lys Ser Ala Glu			
1240	1245	1250	
TCC CTG CAT CCT GGC CAG ACC CAG GTC CTG ATC ATC GAT GGG GCT GAT			3962
Ser Leu His Pro Gly Gln Thr Gln Val Leu Ile Ile Asp Gly Ala Asp			
1255	1260	1265	
AGG TTA GTG GAC CAG AAT GGG CAG CTG ATT TCA GAC TGG ATC CCA AAG			4010
Arg Leu Val Asp Gln Asn Gly Gln Leu Ile Ser Asp Trp Ile Pro Lys			
1270	1275	1280	1285
AAG CTT CCC CGG TGT GTA CAC CTG GTG CTG AGT GTG TCT AGT GAT GCA			4058
Lys Leu Pro Arg Cys Val His Leu Val Leu Ser Val Ser Ser Asp Ala			
1290	1295	1300	
GGC CTA GGG GAG ACC CTT GAG CAG AGC CAG GGT GCC CAC GTG CTG GCC			4106
Gly Leu Gly Glu Thr Leu Glu Gln Ser Gln Gly Ala His Val Leu Ala			
1305	1310	1315	
TTG GGG CCT CTG GAG GCC TCT GCT CGG GCC CGG CTG GTG AGA GAG GAG			4154
Leu Gly Pro Leu Glu Ala Ser Ala Arg Ala Arg Leu Val Arg Glu Glu			
1320	1325	1330	

CTG GCC CTG TAC GGG AAG CGG CTG GAG GAG TCA CCA TTT AAC AAC CAG 4202
 Leu Ala Leu Tyr Gly Lys Arg Leu Glu Glu Ser Pro Phe Asn Asn Gln
 1335 1340 1345
 ATG CGA CTG CTG CTG GTG AAG CGG GAA TCA GGC CGG CCG CTC TAC CTG 4250
 Met Arg Leu Leu Leu Val Lys Arg Glu Ser Gly Arg Pro Leu Tyr Leu
 1350 1355 1360 1365
 CGC TTG GTC ACC GAT CAC CTG AGG CTC TTC ACG CTG TAT GAG CAG GTG 4298
 Arg Leu Val Thr Asp His Leu Arg Leu Phe Thr Leu Tyr Glu Gln Val
 1370 1375 1380
 TCT GAG AGA CTC CGG ACC CTG CCT GCC ACT GTC CCC CTG CTG CAG CAC 4346
 Ser Glu Arg Leu Arg Thr Leu Pro Ala Thr Val Pro Leu Leu Gln His
 1385 1390 1395
 ATC CTG AGC ACA CTG GAG AAG GAG CAC GGG CCT GAT GTC CTT CCC CAG 4394
 Ile Leu Ser Thr Leu Glu Lys Glu His Gly Pro Asp Val Leu Pro Gln
 1400 1405 1410
 GCC TTG ACT GCC CTA GAA GTC ACA CGG AGT GGT TTG ACT GTG GAC CAG 4442
 Ala Leu Thr Ala Leu Glu Val Thr Arg Ser Gly Leu Thr Val Asp Gln
 1415 1420 1425
 CTG CAC GGA GTG CTG AGT GTG TGG CGG ACA CTA CCG AAG GGG ACT AAG 4490
 Leu His Gly Val Leu Ser Val Trp Arg Thr Leu Pro Lys Gly Thr Lys
 1430 1435 1440 1445
 ACC TGG GAA GAA GCA GTG GCT GCT GGT AAC AGT GGA GAC CCC TAC CCC 4538
 Thr Trp Glu Glu Ala Val Ala Ala Gly Asn Ser Gly Asp Pro Tyr Pro
 1450 1455 1460
 ATG GGC CCG TTT GCC TAC CTC GTC CAG AGT CTG CGC AGT TTG CTA GGG 4586
 Met Gly Pro Phe Ala Tyr Leu Val Gln Ser Leu Arg Ser Leu Leu Gly
 1465 1470 1475
 GAG GGC CCT CTG GAG CGC CCT GGT GCC CGG CTG TGC CTC CCT GAT GGG 4634

Glu Gly Pro Leu Glu Arg Pro Gly Ala Arg Leu Cys Leu Pro Asp Gly
 1480 1485 1490
 CCC CTG AGA ACA GCA GCT AAA CGT TGC TAT GGG AAG AGG CCA GGG CTA 4682
 Pro Leu Arg Thr Ala Ala Lys Arg Cys Tyr Gly Lys Arg Pro Gly Leu
 1495 1500 1505
 GAG GAC ACG GCA CAC ATC CTC ATT GCA GCT CAG CTC TGG AAG ACA TGT 4730
 Glu Asp Thr Ala His Ile Leu Ile Ala Ala Gln Leu Trp Lys Thr Cys
 1510 1515 1520 1525
 GAC GCT GAT GCC TCA GGC ACC TTC CGA AGT TGC CCT CCT GAG GCT CTG 4778
 Asp Ala Asp Ala Ser Gly Thr Phe Arg Ser Cys Pro Pro Glu Ala Leu
 1530 1535 1540
 GGA GAC CTG CCT TAC CAC CTG CTC CAG AGC GGG AAC CGT GGA CTT CTT 4826
 Gly Asp Leu Pro Tyr His Leu Leu Gln Ser Gly Asn Arg Gly Leu Leu
 1545 1550 1555
 TCG AAG TTC CTT ACC AAC CTC CAT GTG GTG GCT GCA CAC TTG GAA TTG 4874
 Ser Lys Phe Leu Thr Asn Leu His Val Val Ala Ala His Leu Glu Leu
 1560 1565 1570
 GGT CTG GTC TCT CGG CTC TTG GAG GCC CAT GCC CTC TAT GCT TCT TCA 4922
 Gly Leu Val Ser Arg Leu Leu Glu Ala His Ala Leu Tyr Ala Ser Ser
 1575 1580 1585
 GTC CCC AAA GAG GAA CAA AAG CTC CCC GAG GCT GAC GTT GCA GTG TTT 4970
 Val Pro Lys Glu Glu Gln Lys Leu Pro Glu Ala Asp Val Ala Val Phe
 1590 1595 1600 1605
 CGC ACC TTC CTG AGG CAG CAG GCT TCA ATC CTC AGC CAG TAC CCC CGG 5018
 Arg Thr Phe Leu Arg Gln Gln Ala Ser Ile Leu Ser Gln Tyr Pro Arg
 1610 1615 1620
 CTC CTG CCC CAG CAG GCA GCC AAC CAG CCC CTG GAC TCA CCT CTT TGC 5066
 Leu Leu Pro Gln Gln Ala Ala Asn Gln Pro Leu Asp Ser Pro Leu Cys

1625	1630	1635	
CAC CAA GCC TCG CTG CTC TCC CGG AGA TGG CAC CTC CAA CAC ACA CTA	5114		
His Gln Ala Ser Leu Leu Ser Arg Arg Trp His Leu Gln His Thr Leu			
1640	1645	1650	
CGA TGG CTT AAT AAA CCC CGG ACC ATG AAA AAT CAG CAA AGC TCC AGC	5162		
Arg Trp Leu Asn Lys Pro Arg Thr Met Lys Asn Gln Gln Ser Ser Ser			
1655	1660	1665	
CTG TCT CTG GCA GTT TCC TCA TCC CCT ACT GCT GTG GCC TTC TCC ACC	5210		
Leu Ser Leu Ala Val Ser Ser Ser Pro Thr Ala Val Ala Phe Ser Thr			
1670	1675	1680	1685
AAT GGG CAA AGA GCA GCT GTG GGC ACT GCC AAT GGG ACA GTT TAC CTG	5258		
Asn Gly Gln Arg Ala Ala Val Gly Thr Ala Asn Gly Thr Val Tyr Leu			
1690	1695	1700	
TTG GAC CTG AGA ACT TGG CAG GAG GAG AAG TCT GTG GTG AGT GGC TGT	5306		
Leu Asp Leu Arg Thr Trp Gln Glu Glu Lys Ser Val Val Ser Gly Cys			
1705	1710	1715	
GAT GGA ATC TCT GCT TGT TTG TTC CTC TCC GAT GAC ACA CTC TTT CTT	5354		
Asp Gly Ile Ser Ala Cys Leu Phe Leu Ser Asp Asp Thr Leu Phe Leu			
1720	1725	1730	
ACT GCC TTC GAC GGG CTC CTG GAG CTC TGG GAC CTG CAG CAT GGT TGT	5402		
Thr Ala Phe Asp Gly Leu Leu Glu Leu Trp Asp Leu Gln His Gly Cys			
1735	1740	1745	
CGG GTG CTG CAG ACT AAG GCT CAC CAG TAC CAA ATC ACT GGC TGC TGC	5450		
Arg Val Leu Gln Thr Lys Ala His Gln Tyr Gln Ile Thr Gly Cys Cys			
1750	1755	1760	1765
CTG AGC CCA GAC TGC CGG CTG CTA GCC ACC GTG TGC TTG GGA GGA TGC	5498		
Leu Ser Pro Asp Cys Arg Leu Leu Ala Thr Val Cys Leu Gly Gly Cys			
1770	1775	1780	

CTA AAG CTG TGG GAC ACA GTC CGT GGG CAG CTG GCC TTC CAG CAC ACC 5546
 Leu Lys Leu Trp Asp Thr Val Arg Gly Gln Leu Ala Phe Gln His Thr
 1785 1790 1795

TAC CCC AAG TCC CTG AAC TGT GTT GCC TTC CAC CCA GAG GGG CAG GTA 5594
 Tyr Pro Lys Ser Leu Asn Cys Val Ala Phe His Pro Glu Gly Gln Val
 1800 1805 1810

ATA GCC ACA GGC AGC TGG GCT GGC AGC ATC AGC TTC TTC CAG GTG GAT 5642
 Ile Ala Thr Gly Ser Trp Ala Gly Ser Ile Ser Phe Phe Gln Val Asp
 1815 1820 1825

GGG CTC AAA GTC ACC AAG GGA CCT GGG GGC CCC GGA GCC TCT ATC CGT 5690
 Gly Leu Lys Val Thr Lys Gly Pro Gly Gly Pro Gly Ala Ser Ile Arg
 1830 1835 1840 1845

ACC TTG GCC TTC AAT GTG CCT GGG GGG GTT GTG GCT GTG GGC CGG CTG 5738
 Thr Leu Ala Phe Asn Val Pro Gly Gly Val Val Ala Val Gly Arg Leu
 1850 1855 1860

GAC AGT ATG GTG GAG CTG TGG GCC TGG CGA GAA GGG GCA CGG CTG GCT 5786
 Asp Ser Met Val Glu Leu Trp Ala Trp Arg Glu Gly Ala Arg Leu Ala
 1865 1870 1875

GCC TTC CCT GCC CAC CAT GGC TTT GTT GCT GCT GCG CTT TTC CTG CAT 5834
 Ala Phe Pro Ala His His Gly Phe Val Ala Ala Ala Leu Phe Leu His
 1880 1885 1890

GCG GGT TGC CAG TTA CTG ACG GCT GGA GAG GAT GGC AAG GTT CAG GTG 5882
 Ala Gly Cys Gln Leu Leu Thr Ala Gly Glu Asp Gly Lys Val Gln Val
 1895 1900 1905

TGG TCA GGG TCT CTG GGT CGG CCC CGT GGG CAC CTG GGT TCC CTT TCT 5930
 Trp Ser Gly Ser Leu Gly Arg Pro Arg Gly His Leu Gly Ser Leu Ser
 1910 1915 1920 1925

CTC TCT CCT GCC CTC TCT GTG GCA CTC AGC CCA GAT GGT GAT CGG GTG 5978

Leu Ser Pro Ala Leu Ser Val Ala Leu Ser Pro Asp Gly Asp Arg Val
 1930 1935 1940
 GCT GTT GGA TAT CGA GCG GAT GGC ATT AGG ATC TAC AAA ATC TCT TCA 6026
 Ala Val Gly Tyr Arg Ala Asp Gly Ile Arg Ile Tyr Lys Ile Ser Ser
 1945 1950 1955
 GGT TCC CAG GGG GCT CAG GGT CAG GCA CTG GAT GTG GCA GTG TCG GCC 6074
 Gly Ser Gln Gly Ala Gln Gly Gln Ala Leu Asp Val Ala Val Ser Ala
 1960 1965 1970
 CTG GCC TGG ATA AGC CCC AAG GTA TTG GTG AGT GGT GCA GAA GAT GGG 6122
 Leu Ala Trp Ile Ser Pro Lys Val Leu Val Ser Gly Ala Glu Asp Gly
 1975 1980 1985
 TCC TTG CAG GGC TGG GCA CTC AAG GAA TGC TCC CTT CAG TCC CTC TGG 6170
 Ser Leu Gln Gly Trp Ala Leu Lys Glu Cys Ser Leu Gln Ser Leu Trp
 1990 1995 2000 2005
 CTC CTG TCC AGA TTC CAG AAG CCT GTG CTA GGA CTG GCC ACT TCC CAG 6218
 Leu Leu Ser Arg Phe Gln Lys Pro Val Leu Gly Leu Ala Thr Ser Gln
 2010 2015 2020
 GAG CTC TTG GCT TCT GCC TCA GAG GAT TTC ACA GTG CAG CTG TGG CCA 6266
 Glu Leu Leu Ala Ser Ala Ser Glu Asp Phe Thr Val Gln Leu Trp Pro
 2025 2030 2035
 AGG CAG CTG CTG ACG CGG CCA CAC AAG GCA GAA GAC TTT CCC TGT GGC 6314
 Arg Gln Leu Leu Thr Arg Pro His Lys Ala Glu Asp Phe Pro Cys Gly
 2040 2045 2050
 ACT GAG CTG CGG GGA CAT GAG GGC CCT GTG AGC TGC TGT AGT TTC AGC 6362
 Thr Glu Leu Arg Gly His Glu Gly Pro Val Ser Cys Cys Ser Phe Ser
 2055 2060 2065
 ACT GAT GGA GGC AGC CTG GCC ACC GGG GGC CGG GAT CGG AGT CTC CTC 6410
 Thr Asp Gly Gly Ser Leu Ala Thr Gly Gly Arg Asp Arg Ser Leu Leu

2070	2075	2080	2085	
TGC TGG GAC GTG AGG ACA CCC AAA ACC CCT GTT TTG ATC CAC TCC TTC				6458
Cys Trp Asp Val Arg Thr Pro Lys Thr Pro Val Leu Ile His Ser Phe				
2090	2095	2100		
CCT GCC TGT CAC CGT GAC TGG GTC ACT GGC TGT GCC TGG ACC AAA GAT				6506
Pro Ala Cys His Arg Asp Trp Val Thr Gly Cys Ala Trp Thr Lys Asp				
2105	2110	2115		
AAC CTA CTG ATA TCC TGC TCC AGT GAT GGC TCT GTG GGG CTC TGG GAC				6554
Asn Leu Leu Ile Ser Cys Ser Ser Asp Gly Ser Val Gly Leu Trp Asp				
2120	2125	2130		
CCA GAG TCA GGA CAG CGG CTT GGT CAG TTC CTG GGT CAT CAG AGT GCT				6602
Pro Glu Ser Gly Gln Arg Leu Gly Gln Phe Leu Gly His Gln Ser Ala				
2135	2140	2145		
GTG AGC GCT GTG GCA GCT GTG GAG GAG CAC GTG GTG TCT GTG AGC CGG				6650
Val Ser Ala Val Ala Ala Val Glu Glu His Val Val Ser Val Ser Arg				
2150	2155	2160	2165	
GAT GGG ACC TTG AAA GTG TGG GAC CAT CAA GGC GTG GAG CTG ACC AGC				6698
Asp Gly Thr Leu Lys Val Trp Asp His Gln Gly Val Glu Leu Thr Ser				
2170	2175	2180		
ATC CCT GCT CAC TCA GGA CCC ATT AGC CAC TGT GCA GCT GCC ATG GAG				6746
Ile Pro Ala His Ser Gly Pro Ile Ser His Cys Ala Ala Ala Met Glu				
2185	2190	2195		
CCC CGT GCA GCT GGA CAG CCT GGG TCA GAG CTT CTG GTG GTA ACC ATC				6794
Pro Arg Ala Ala Gly Gln Pro Gly Ser Glu Leu Leu Val Val Thr Ile				
2200	2205	2210		
GGG CTA GAT GGG GCC ACA CGG TTA TGG CAT CCA CTC TTG GTG TGC CAA				6842
Gly Leu Asp Gly Ala Thr Arg Leu Trp His Pro Leu Leu Val Cys Gln				
2215	2220	2225		

ACC CAC ACC CTC CTG GGA CAC AGC GGC CCA GTC CGT GCT GCT GCT GTT 6890
 Thr His Thr Leu Leu Gly His Ser Gly Pro Val Arg Ala Ala Ala Val
 2230 2235 2240 2245
 TCA GAA ACC TCA GCC CTC ATG CTG ACC GCC TCT GAG ATG TCT GTA CGG 6938
 Ser Glu Thr Ser Ala Leu Met Leu Thr Ala Ser Glu Met Ser Val Arg
 2250 2255 2260
 CTC TGG CAG GTT CCT AAG GAA GCA GAT GAC ACA TGT ATA CCA AGG AGT 6986
 Leu Trp Gln Val Pro Lys Glu Ala Asp Asp Thr Cys Ile Pro Arg Ser
 2265 2270 2275
 TCT GCA GCC GTC ACT GCT GTG GCT TGG GCA CCA GAT GGC TCC ATG GCA 7034
 Ser Ala Ala Val Thr Ala Val Ala Trp Ala Pro Asp Gly Ser Met Ala
 2280 2285 2290
 GTA TCT GGA AAT CAA GCT GGG GAA CTA ATC TTG TGG CAG GAA GCT AAG 7082
 Val Ser Gly Asn Gln Ala Gly Glu Leu Ile Leu Trp Gln Glu Ala Lys
 2295 2300 2305
 GCT GTG GCC ACA GCA CAG GCT CCA GGC CAC ATA GGT GCT CTG ATC TGG 7130
 Ala Val Ala Thr Ala Gln Ala Pro Gly His Ile Gly Ala Leu Ile Trp
 2310 2315 2320 2325
 TCC TCG GCA CAC ACC TTT TTT GTC CTC AGT GCT GAT GAG AAA ATC AGC 7178
 Ser Ser Ala His Thr Phe Phe Val Leu Ser Ala Asp Glu Lys Ile Ser
 2330 2335 2340
 GAG TGG CAA GTG AAA CTG CGA GAG GGT TCG GCA CCC GGA AAT TTG AGT 7226
 Glu Trp Gln Val Lys Leu Arg Lys Gly Ser Ala Pro Gly Asn Leu Ser
 2345 2350 2355
 CTT CAC CTG AAC CGA ATT CTA CAG GAG GAC TTA GGG GTG CTG ACA AGT 7274
 Leu His Leu Asn Arg Ile Leu Gln Glu Asp Leu Gly Val Leu Thr Ser
 2360 2365 2370
 CTG GAT TGG GCT CCT GAT GGT CAC TTT CTC ATC TTG GCC AAA GCA GAT 7322

Leu Asp Trp Ala Pro Asp Gly His Phe Leu Ile Leu Ala Lys Ala Asp
 2375 2380 2385
 TTG AAG TTA CTT TGC ATG AAG CCA GGG GAT GCT CCA TCT GAA ATC TGG 7370
 Leu Lys Leu Leu Cys Met Lys Pro Gly Asp Ala Pro Ser Glu Ile Trp
 2390 2395 2400 2405
 AGC AGC TAT ACA GAA AAT CCT ATG ATA TTG TCC ACC CAC AAG GAA TAT 7418
 Ser Ser Tyr Thr Glu Asn Pro Met Ile Leu Ser Thr His Lys Glu Tyr
 2410 2415 2420
 GGC ATA TTT GTC CTG CAG CCC AAG GAT CCT GGA GTT CTT TCT TTC TTG 7466
 Gly Ile Phe Val Leu Gln Pro Lys Asp Pro Gly Val Leu Ser Phe Leu
 2425 2430 2435
 AGG CAA AAG GAA TCA GGA AAG TTT GAA GAG AGG CTG AAC TTT GAT ATA 7514
 Arg Gln Lys Glu Ser Gly Lys Phe Glu Glu Arg Leu Asn Phe Asp Ile
 2440 2445 2450
 AAC TTA GAG AAT CCT AGT AGG ACC CTA ATA TCG ATA ACT CAA GCC AAA 7562
 Asn Leu Glu Asn Pro Ser Arg Thr Leu Ile Ser Ile Thr Gln Ala Lys
 2455 2460 2465
 CCT GAA TCT GAG TCC TCA TTT TTG TGT GCC AGC TCT GAT GGG ATG CTA 7610
 Pro Glu Ser Glu Ser Ser Phe Leu Cys Ala Ser Ser Asp Gly Met Leu
 2470 2475 2480 2485
 TGG AAC CTG GCC AAA TGC AGC CCA GAA GGA GAA TGG ACC ACA GGT AAC 7658
 Trp Asn Leu Ala Lys Cys Ser Pro Glu Gly Glu Trp Thr Thr Gly Asn
 2490 2495 2500
 ATG TGG CAG AAA AAA GCA AAC ACT CCA GAA ACC CAA ACT CCA GGG ACA 7706
 Met Trp Gln Lys Lys Ala Asn Thr Pro Glu Thr Gln Thr Pro Gly Thr
 2505 2510 2515
 GAC CCA TCT ACC TGC AGG GAA TCT GAT GCC AGC ATG GAT AGT GAT GCC 7754
 Asp Pro Ser Thr Cys Arg Glu Ser Asp Ala Ser Met Asp Ser Asp Ala

2520	2525	2530	
AGC ATG GAT AGT GAG CCA ACA CCA CAT CTA AAG ACA CGG CAG CGT AGA	7802		
Ser Met Asp Ser Glu Pro Thr Pro His Leu Lys Thr Arg Gln Arg Arg			
2535	2540	2545	
AAG ATT CAC TCG GGC TCT GTC ACA GCC CTC CAT GTG CTA CCT GAG TTG	7850		
Lys Ile His Ser Gly Ser Val Thr Ala Leu His Val Leu Pro Glu Leu			
2550	2555	2560	2565
CTG GTG ACA GCT TCG AAG GAC AGA GAT GTT AAG CTA TGG GAG AGA CCC	7898		
Leu Val Thr Ala Ser Lys Asp Arg Asp Val Lys Leu Trp Glu Arg Pro			
2570	2575	2580	
AGT ATG CAG CTG CTG GGC CTG TTC CGA TGC GAA GGG TCA GTG AGC TGC	7946		
Ser Met Gln Leu Leu Gly Leu Phe Arg Cys Glu Gly Ser Val Ser Cys			
2585	2590	2595	
CTG GAA CCT TGG CTG GGC GCT AAC TCC ACC CTG CAG CTT GCC GTG GGA	7994		
Leu Glu Pro Trp Leu Gly Ala Asn Ser Thr Leu Gln Leu Ala Val Gly			
2600	2605	2610	
GAC GTG CAG GGC AAT GTG TAC TTT CTG AAT TGG GAA TGAAGATGTG	8040		
Asp Val Gln Gly Asn Val Tyr Phe Leu Asn Trp Glu ***			
2615	2620	2625	
CCACTCGGGA ATAATGATAC CCCTTGTGCT AGAGATGCAA AGCCTGAAGA CACTGGTAGC	8100		
TTTAAATAAT TATAAAATTA ATAATTTCTT GATAATTATA AAAATGAAGT GTCAAAAAAT	8160		
CTCAAGTGTA GGCCTGCCTG TGTCTCATG TGGATTTAGA ACAGGAGGAT ATTCTATGTG	8220		
TATGTATATG TACATTCTAA TGTGTGTCTC TTCTTATTCA ACATTAATCC TTAGTAGAAC	8280		
CACAAGAAAG TGAATGAAAT CTTTAGTAGG TACTCTTTTG AACTAGGTT TTAGAATTCT	8340		
TGCATCACTC GCGGGCCCTA GGACCCTAGG ATGCCATTCT TGCCAGGAGG AGGAATGAGA	8400		
GTGATGTTGG CCAACATTCA ATTTGAACAG AGCATGGAAG ACCTTTCAGT TCATCGGGAA	8460		
AGAATGAGGG AGGGAGAATA AGTCAGTCAT GCATCAGGGC ATTTAGAAAG AGCTATGTTT	8520		
CTGTCACAGA GACAGCCCTT TTCTCAGAAC TACCCAGAGG AGGCCGGGCA TGGTGGCTCA	8580		

CGCTTGTAAT CCCAGCACTT TGGGAGGCCG AGGTGGGCAG ATCACGAGGT CAGGAGATCA 8640
AGACCATCCT GGCTAACATA GTGAAACCCT GTCTCTACTA AAAAATACAA AAAGTTGGCC 8700
AGGTGTGGCG GCGGGCACCT GTAGTCCCAG CTACTTGGGA GGCTGAGGCA GGAGAATGGC 8760
GTGAACCCAG GAGGCGGAGC TTGCGGTGAG CCGAGACACC ACTGCACTCC AGCCTGGGCA 8820
ACAGAGCGAG ACTCTGTCT 8839

請 求 の 範 囲

1. 配列表の配列番号1に記載のアミノ酸配列で特定されるポリペプチド。
2. ラット由来テロメラーゼ蛋白質である請求の範囲第1項に記載のポリペプチド。
3. 配列表の配列番号1に記載のアミノ酸配列に1又は2以上のアミノ酸残基による置換、挿入、及び／又は欠失が存在しており、実質的にヒトを含む高等動物テロメラーゼ蛋白質として機能することを特徴とするポリペプチド。
4. ヒトの生体内でテロメラーゼ蛋白質として機能することができる請求の範囲第3項に記載のポリペプチド。
5. 配列表の配列番号2に記載のアミノ酸配列で特定されるポリペプチド。
6. ヒト由来テロメラーゼ蛋白質の部分ポリペプチドである請求の範囲第5項に記載のポリペプチド。
7. 配列表の配列番号2に記載のアミノ酸配列に1又は2以上のアミノ酸残基による置換、挿入、及び／又は欠失が存在しており、実質的にヒトを含む高等動物テロメラーゼ蛋白質の部分ポリペプチドとして機能することを特徴とするポリペプチド。
8. 配列表の配列番号13に記載のアミノ酸配列で特定されるポリペプチド。
9. ヒト由来テロメラーゼ蛋白質である請求の範囲第8項に記載のポリペプチド。
10. 配列表の配列番号13に記載のアミノ酸配列に1又は2以上のアミノ酸残基による置換、挿入、及び／又は欠失が存在しており、実質的にヒトを含む高等動物テロメラーゼ蛋白質として機能することを特徴とするポリペプチド。
11. ヒトの生体内でテロメラーゼ蛋白質として機能することができる請求の範囲第10項に記載のポリペプチド。
12. 請求の範囲第1項ないし11項のいずれか1項に記載のポリペプチドをコードするヌクレオチド配列。
13. DNA配列又はRNA配列である請求の範囲第12項に記載のヌクレオチド配列。
14. 請求の範囲第13項に記載のDNA配列を含む組み換えベクター。

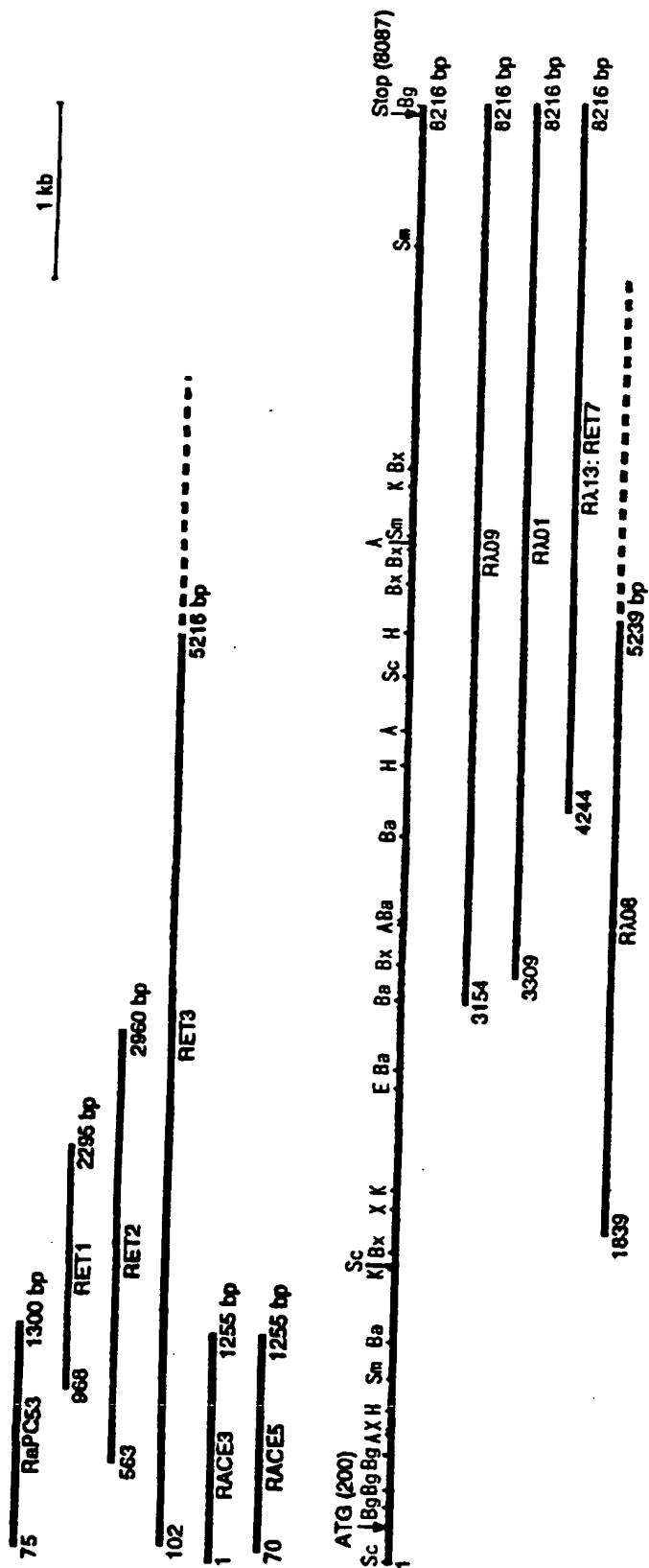
15. 請求の範囲第14項に記載の組み換えベクターが導入された形質転換体。
16. 請求の範囲第15項に記載の形質転換体を培養した培養物から請求の範囲第13項に記載のDNA配列の遺伝子産物であるポリペプチドを分離・採取する工程を含む、請求の範囲第1項ないし11項のいずれか1項に記載のポリペプチドの製造方法。
17. 請求の範囲第1項ないし11項のいずれか1項に記載のポリペプチドを特異的に認識することができる抗体。
18. 請求の範囲第12項に記載のヌクレオチド配列の一部又は全部に相補的に結合可能なヌクレオチドを含む核酸プローブ。
19. 請求の範囲第17項に記載の抗体又は請求の範囲第18項に記載の核酸プローブを含む癌細胞検出用試薬。
20. 請求の範囲第17項に記載の抗体又は請求の範囲第18項に記載の核酸プローブを含む癌診断用の医薬組成物。
21. 請求の範囲第3項又は10項に記載のポリペプチドをサブユニットとして含む高等動物テロメラーゼ蛋白質。
22. SDS-ポリアクリルアミド電気泳動法による分子量が、不活性型では約240kDaであり、活性型では約230kDaであることを特徴とする請求の範囲第3項に記載のポリペプチド。
23. SDS-ポリアクリルアミド電気泳動法による分子量が約230kDaであることを特徴とする活性型の請求の範囲第3項に記載のポリペプチド。
24. 高等動物テロメラーゼ蛋白質の酵素活性発現に作用する物質のスクリーニング方法であって、被験物質と接触させた細胞又は組織に含まれるテロメラーゼ蛋白質またはそのサブユニットの分子量を測定する工程を含むスクリーニング方法。
25. 被験物質との接触工程を被験物質の存在下における培養工程又は動物への被験物質の投与工程により行う請求の範囲第24項に記載のスクリーニング方法。
26. 分子量の測定をSDS-ポリアクリルアミド電気泳動法で行う請求の範囲第24項又は25項に記載のスクリーニング方法。
27. 約240kDaの不活性型及び約230kDaの活性型のポリペプチドの存在

比を測定する工程を含む請求の範囲第26項に記載のスクリーニング方法。

28. 被験物質の非存在下における240kDaのポリペプチドの存在比と比較して、該ポリペプチドの存在比が被験物質の存在下において実質的に増加している場合には、該被験物質が高等動物テロメラーゼ蛋白質の酵素活性の発現を阻害する物質であると判定する工程を含む請求の範囲第26項又は27項に記載のスクリーニング方法。

29. 被験物質の非存在下における230kDaのポリペプチドの存在比と比較して、該ポリペプチドの存在比が被験物質の存在下において実質的に増加している場合には、該被験物質が高等動物テロメラーゼ蛋白質の酵素活性の発現を活性化する物質であると判定する工程を含む請求の範囲第26項又は27項に記載のスクリーニング方法。

30. 請求の範囲第1項又は第3項に記載のポリペプチドの分子量を測定する工程を含む請求の範囲第24項ないし29項のいずれか1項に記載のスクリーニング方法。

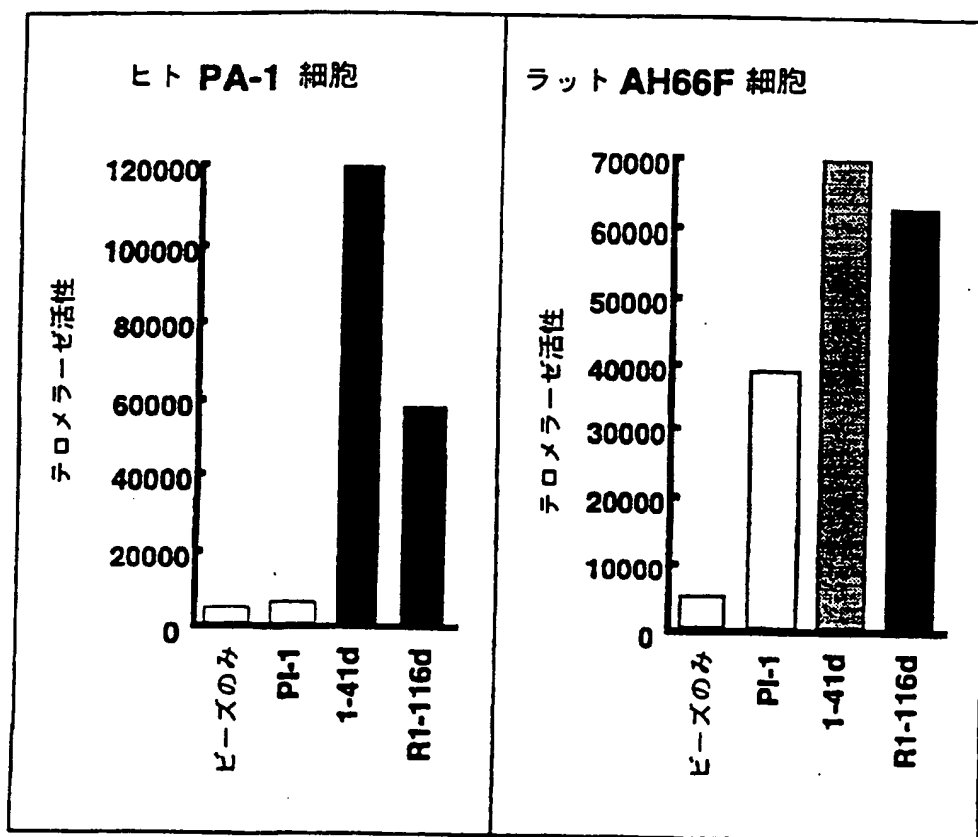


第1図

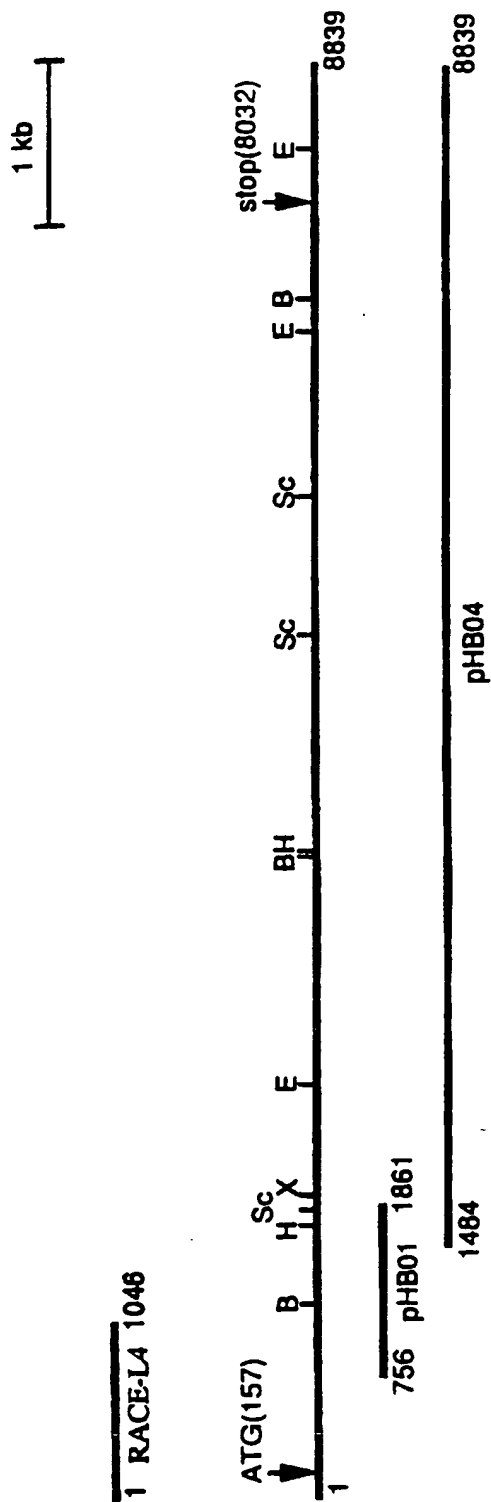
第2図

R	1	AAA	10	AGTTTGAT	20	GTACCAGCTA	30	GCCAAGTACA	40	ACCGA	50	50
H	1	AAGTTTCGG		AGTTTGAC		GTACCAGCTG		GCFAAGTACA		ACCGT	50	50
R	51	A	60	SAGAC	70	GGGGA	80	ACCCCGCCT	90	TAATA	100	100
H	51	G		VAGAG		GGGCG		ACCCCGCT		TCG	100	100
R	101	A	110	GTGAG	120	GGGAA	130	ITCGAAA	140	CGTTT	150	150
H	101	A		GTGTC		-----		ITCGAAG		TA	150	150
R	151	TTTAA	160	TAAAGATTTC	170	TTTCA	180	TCCTA	190	TAGTGT	200	200
H	151	TTTCA		TAAAGAGAAA		TTTCA		TCCTG		TAGTGT	200	200
R	201	TAAAGAA	210	TA	220	TCAC	230	TAAAGT	240	GAGGA	250	250
H	201	TAAAGAA		TA		TCAC		TAAAGT		GAGGA	250	250
R	251	ATATCCATG	260	GCCTGCG	270	CATGTC	280	CCCTGCTGGG	290	CTACAGG	300	300
H	251	ATATCCATG		GCCTGCG		CATGTC		CCCTGCTGGG		CTACAGG	300	300
R	301	TCATCCATG	310	TAGAGCTCT	320	TTCTCG	330	TAT	340	GGCA	350	350
H	301	TCATCCATG		TAGAGCTCT		TTCTCG		TAT		GGCA	350	350
R	351	CTCTAGCAG	360	CTTGGE	370	TCATGA	380	CCAA	390	TAGACCT	400	400
H	351	CTCTAGCAG		CTTGGE		TCATGA		CCAA		TAGACCT	400	400
R	401	AGCGGGAGCT	410	TAGCT	420	TCAAAG	430	TTCT	440	TCAGGA	450	450
H	401	AGCGGGAGCT		TAGCT		TCAAAG		TTCT		TCAGGA	450	450
R	451	ATATCAATG	460	TCGAA	470	CTTCAT	480	ATGCTCC	490	ATCT	500	500
H	451	ATATCAATG		TCGAA		CTTCAT		ATGCTCC		ATCT	500	500
p80	1	KFSE	10	GKYCTES	20	KIMF	30	NKQKWDQTKK	40	KRKENLLTKL	50	50
R	1	KFAQFDEYOL		AKYNPKKHPS		KIMF		-----		-----	50	50
H	1	KFAQFDEYOL		AKYNPKKHPS		KIMF		-----		-----	50	50
p80	51	QAIKESEDKS	60	KRETGDIMNV	70	EDAIKALKPA	80	VMKKIAKRQN	90	AMKKHM	100	100
R	51	-----		-----		EDAIKALKPA		VMKKIAKRQN		AMKKHM	100	100
H	51	-----		-----		EDAIKALKPA		VMKKIAKRQN		AMKKHM	100	100
p80	101	IPSTLES	110	ITFKD	120	HISEPK	130	KILGKKYPKT	140	EEFYKAAF	150	150
R	101	IPSTLES		ITFKD		HISEPK		KILGKKYPKT		EEFYKAAF	150	150
H	101	IPSTLES		ITFKD		HISEPK		KILGKKYPKT		EEFYKAAF	150	150
p80	151	SASA	160	AGKIRH	170	KIKEN	180	MTREVE	190	ISSNO	200	200
R	151	SASA		AGKIRH		KIKEN		MTREVE		ISSNO	200	200
H	151	SASA		AGKIRH		KIKEN		MTREVE		ISSNO	200	200
p80	201	-----	210	-----	220	-----	230	-----	240	-----	250	250
R	201	-----		-----		-----		-----		-----	250	250
H	201	-----		-----		-----		-----		-----	250	250

第3図



第4図



INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International application No.

PCT/JP97/02904

A. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER

Int. Cl⁶ C12N9/12, C12N15/54, C12Q1/48

According to International Patent Classification (IPC) or to both national classification and IPC

B. FIELDS SEARCHED

Minimum documentation searched (classification system followed by classification symbols)

Int. Cl⁶ C12N9/12, C12N15/54, C12Q1/48

Documentation searched other than minimum documentation to the extent that such documents are included in the fields searched

Electronic data base consulted during the international search (name of data base and, where practicable, search terms used)

Medline, Biosis Previews, GenBank

C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category*	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
A	Cell, Vol. 81, (1995), Collins K. et al. "Purification of Tetrahymena Telomerase and Cloning of Genes Encoding the Two Protein Components of the Enzyme" p. 677-686	1 - 30
A	Database GenBank Rel. 100, National Center for Biotechnology Information, H33937, Lee. N.H. et al. 'Comparative expressed sequence tag analysis of differential gene expression profiles in PC-12 cells before and after nerve growth factor treatment' 08 September 1995	1 - 30
A	Proc. Natl. Acad. Sci. USA., Vol. 92, (1995) Prowse K.R. et al. "Developmental and tissue-specific regulation of mouse telomerase and telomere length" p. 4818-4822	1 - 30
A	Cell, Vol. 59, (1989), Morin G.B. "The Human Telomere Terminal Transferase Enzyme Is a Ribonucleoprotein That Synthesizes TTAGGG Repeats" p. 521-529	1 - 30

☒ Further documents are listed in the continuation of Box C.☐ See patent family annex.

* Special categories of cited documents:	† later document published after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention
"A" document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance	"X" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered novel or cannot be considered to involve an inventive step when the document is taken alone
"E" earlier document but published on or after the international filing date	"Y" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is combined with one or more other such documents, such combination being obvious to a person skilled in the art
"L" document which may throw doubts on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other special reason (as specified)	"&" document member of the same patent family
"O" document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means	
"P" document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed	

Date of the actual completion of the international search

September 30, 1997 (30. 09. 97)

Date of mailing of the international search report

October 7, 1997 (07. 10. 97)

Name and mailing address of the ISA/

Japanese Patent Office

Facsimile No.

Authorized officer

Telephone No.

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International application No.

PCT/JP97/02904

C (Continuation). DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category ^o	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
P,X	Molecular Biology of the Cell, 7 (Suppl.), (1996), Nakayama J. et al. "Cloning of a candidate cDNA encoding a preteinaceous component of mammalian telomerase" p. 286A	1 - 30
P,X	Science, Vol. 276, (1997) Linger J. et al. "Reverse Transcriptase Motifs in the Catalytic Subunit of Telomerase" p. 561-566	1 - 30
P,X	Cell, Vol. 88, (1977), Nakayama J. et al. "TLP1:A gene encoding a protein component of mammalian telomerase is a novel member of WD repeats family" p. 875-884	1 - 30

A. 発明の属する分野の分類 (国際特許分類 (IPC))

Int. Cl.⁸ C12N9/12, C12N15/54, C12Q1/48

B. 調査を行った分野

調査を行った最小限資料 (国際特許分類 (IPC))

Int. Cl.⁸ C12N9/12, C12N15/54, C12Q1/48

最小限資料以外の資料で調査を行った分野に含まれるもの

国際調査で使った電子データベース (データベースの名称、調査に使用した用語)

Medline, Biosis Previews, GenBank

C. 関連すると認められる文献

引用文献の カテゴリー*	引用文献名 及び一部の箇所が関連するときは、その関連する箇所の表示	関連する 請求の範囲の番号
A	Cell, 第81巻, (1995), Collins K. et al. 'Purification of Tetrahymena Telomerase and Cloning of Genes Encoding the Two Protein Components of the Enzyme' p. 677-686	1-30
A	Database GenBank Rel. 100, National Center for Biotechnology Information, H33937, Lee, N. H. et al. 'Comparative expressed sequence tag analysis of differential gene expression profiles in PC-12 cells before and after nerve growth factor treatment' 08. 9月. 1995	1-30
A	Proc. Natl. Acad. Sci. USA., 第92巻, (1995) Prowse K. R. et al. 'Developmental and tissue-specific regulation of mouse telomerase and telomere length' p. 4818-4822	1-30
A	Cell, 第59巻, (1989), Morin G. B. 'The Human Telomere Terminal Transferase Enzyme Is a Ribonucleoprotein That Synthesizes TTAGGG Repeats' p. 521-529	1-30

☒ C欄の続きにも文献が列挙されている。☐ パテントファミリーに関する別紙を参照。

* 引用文献のカテゴリー

「A」特に関連のある文献ではなく、一般的技術水準を示すもの

「E」先行文献ではあるが、国際出願日以後に公衆されたもの

「L」優先権主張に拠る発明を提起する文献又は他の文献の発行日若しくは他の特別な理由を確立するために引用する文献 (理由を付す)

「O」口頭による開示、使用、展示等に言及する文献

「P」国際出願日前で、かつ優先権の主張の基礎となる出願

の日の後に公衆された文献

「T」国際出願日又は優先日後に公衆された文献であって、出願と矛盾するものではなく、発明の原理又は発明の理解のために引用するもの

「X」特に関連のある文献であって、当該文献のみで発明の新規性又は進歩性がないと与えられるもの

「Y」特に関連のある文献であって、当該文献と他の1以上の文献との、当業者にとって自明である組合せによって進歩性がないと与えられるもの

「&」同一パテントファミリー文献

国際調査を完了した日

30. 09. 97

国際調査報告の発送日

07.10.97

国際調査機関の名称及びあて先

日本国特許庁 (ISA/J P)

郵便番号 100

東京都千代田区霞が関三丁目4番3号

特許庁審査官 (制限のある職員)

4 B

7 8 2 3

印

平 田

和 男

電話番号 03-3581-1101 内線 3448

C (続き) . 関連すると認められる文献		
引用文献の カテゴリー*	引用文献名 及び一部の箇所が関連するときは、その関連する箇所の表示	関連する 請求の範囲の番号
P,X	Molecular Biology of the Cell, 7 (SUPPL.), (1996), Nakayama J. et al. [Cloning of a candidate cDNA encoding a preteinaceous component of mammalian telomerase] p. 286A	1-30
P,X	Science, 第276巻, (1997) Linger J. et al. [Reverse Transcriptase Motifs in the Catalytic Subunit of Telomerase] p. 561-566	1-30
P,X	Cell, 第88巻, (1997), Nakayama J. et al. [TLP1: A gene encoding a protein component of mammalian telomerase is a novel member of WD repeats family] p. 875-884	1-30